

This Page Is Inserted by IFW Operations  
and is not a part of the Official Record

## **BEST AVAILABLE IMAGES**

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images may include (but are not limited to):

- BLACK BORDERS
- TEXT CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
- FADED TEXT
- ILLEGIBLE TEXT
- SKEWED/SLANTED IMAGES
- COLORED PHOTOS
- BLACK OR VERY BLACK AND WHITE DARK PHOTOS
- GRAY SCALE DOCUMENTS

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

**As rescanning documents *will not* correct images,  
please do not report the images to the  
Image Problems Mailbox.**

**THIS PAGE BLANK (USPTO)**



## DEMANDE INTERNATIONALE PUBLIÉE EN VERTU DU TRAITE DE COOPERATION EN MATIÈRE DE BREVETS (PCT)

<b>(51) Classification internationale des brevets <sup>6</sup> :</b> <b>C12N 5/10</b>	<b>A1</b>	<b>(11) Numéro de publication internationale:</b> <b>WO 97/40139</b> <b>(43) Date de publication internationale:</b> 30 octobre 1997 (30.10.97)
<b>(21) Numéro de la demande internationale:</b> PCT/FR97/00709 <b>(22) Date de dépôt international:</b> 18 avril 1997 (18.04.97)  <b>(30) Données relatives à la priorité:</b> 96/04964 19 avril 1996 (19.04.96) FR  <b>(71) Déposant (pour tous les Etats désignés sauf US):</b> NEUROTECH S.A. [FR/FR]; 69, rue Lecourbe, F-75015 Paris (FR).  <b>(72) Inventeurs; et</b> <b>(75) Inventeurs/Déposants (US seulement):</b> GREENWOOD, John [GB/GB]; 21 Champion Grove, Camberwell, London SE5 8BN (GB). ADAMSON, Peter [GB/GB]; 5 Lome Gardens, Shirley, Croydon CR0 7RZ (GB). LUND, Raymond [GB/GB]; 18 Quaker Court, Banner Street, London EC1Y 8QA (GB).  <b>(74) Mandataire:</b> CABINET ORES; 6, avenue de Messine, F-75008 Paris (FR).		<b>(81) Etats désignés:</b> AU, CA, JP, NZ, <u>US</u> , brevet européen (AT, BE, CH, DE, DK, ES, FI, FR, <u>GB</u> , GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE).  <b>Publiée</b> <i>Avec rapport de recherche internationale. Avant l'expiration du délai prévu pour la modification des revendications, sera republiée si de telles modifications sont reçues.</i>
<b>(54) Title:</b> IMMORTALIZED RETINAL CELL LINES AND THEIR APPLICATION		
<b>(54) Titre:</b> LIGNEES IMMORTALISEES DE CELLULES RETINIENNES ET LEURS APPLICATIONS		
<b>(57) Abstract</b>		
<p>The invention features immortalized retina-derived (retinal endothelial or retinal epithelial pigmentary) cell lines capable of being implanted in the retina and of carrying a therapeutic substance to the eye and to the central nervous system. Such lines can also be used as a model for studying blood central nervous system interfaces. These lines are derived from primary retinal cultures selected from the group consisting of primary retinal endothelial cells and primary retinal epithelial cells, comprise a nucleic acid fragment containing at least one immortalizing fragment of a heat-sensitive viral oncogene, which nucleic fragment is optionally associated with at least one selection gene, and have the morphological characteristics and at least the expression characteristics of the surface antigens of corresponding primary cultures.</p>		
<b>(57) Abrégé</b>		
<p>Lignées cellulaires immortalisées, d'origine rétinienne (endothéliale rétinienne et épithéliale pigmentaire rétinienne) aptes à être implantées dans la rétine et aptes à véhiculer une substance d'intérêt thérapeutique au niveau de l'oeil et du système nerveux central. De telles lignées peuvent également servir de modèle d'étude des interfaces sang-système nerveux central. Ces lignées sont dérivées de cultures primaires rétiniennes sélectionnées dans le groupe constitué par les cellules endothéliales rétiniennes primaires et les cellules primaires épithéliales de rétine, comprennent un fragment d'acide nucléique comprenant au moins un fragment immortalisant d'un oncogène viral thermo-sensible, lequel fragment d'acide nucléique est éventuellement associé à au moins un gène de sélection et présentent les caractéristiques morphologiques et au moins les caractéristiques d'expression des antigènes de surface des cellules de cultures primaires correspondantes.</p>		

### UNIQUEMENT A TITRE D'INFORMATION

Codes utilisés pour identifier les Etats parties au PCT, sur les pages de couverture des brochures publiant des demandes internationales en vertu du PCT.

AL	Albanie	ES	Espagne	LS	Lesotho	SI	Slovénie
AM	Arménie	FI	Finlande	LT	Lituanie	SK	Slovaquie
AT	Autriche	FR	France	LU	Luxembourg	SN	Sénégal
AU	Australie	GA	Gabon	LV	Lettonie	SZ	Swaziland
AZ	Azerbaïdjan	GB	Royaume-Uni	MC	Monaco	TD	Tchad
BA	Bosnie-Herzégovine	GE	Géorgie	MD	République de Moldova	TG	Togo
BB	Barbade	GH	Ghana	MG	Madagascar	TJ	Tadjikistan
BE	Belgique	GN	Guinée	MK	Ex-République yougoslave de Macédoine	TM	Turkménistan
BF	Burkina Faso	GR	Grèce	ML	Mali	TR	Turquie
BG	Bulgarie	HU	Hongrie	MN	Mongolie	TT	Trinité-et-Tobago
BJ	Bénin	IE	Irlande	MR	Mauritanie	UA	Ukraine
BR	Brésil	IL	Israël	MW	Malawi	UG	Ouganda
BY	Bélarus	IS	Islande	MX	Mexique	US	Etats-Unis d'Amérique
CA	Canada	IT	Italie	NE	Niger	UZ	Ouzbékistan
CF	République centrafricaine	JP	Japon	NL	Pays-Bas	VN	Viet Nam
CG	Congo	KE	Kenya	NO	Norvège	YU	Yougoslavie
CH	Suisse	KG	Kirghizistan	NZ	Nouvelle-Zélande	ZW	Zimbabwe
CI	Côte d'Ivoire	KP	République populaire démocratique de Corée	PL	Pologne		
CM	Cameroun	KR	République de Corée	PT	Portugal		
CN	Chine	KZ	Kazakstan	RO	Roumanie		
CU	Cuba	LC	Sainte-Lucie	RU	Fédération de Russie		
CZ	République tchèque	LI	Liechtenstein	SD	Soudan		
DE	Allemagne	LK	Sri Lanka	SE	Suède		
DK	Danemark	LR	Libéria	SG	Singapour		
EE	Estonie						

## LIGNEES IMMORTALISEES DE CELLULES RETINIENNES ET LEURS APPLICATIONS

5                   La présente invention est relative à de nouvelles lignées cellulaires immortalisées, d'origine rétinienne (endothéliale rétinienne et épithéliale pigmentaire rétinienne) aptes à être implantées dans la rétine et aptes à véhiculer une substance d'intérêt thérapeutique au niveau de l'oeil et du système nerveux central. De telles lignées peuvent également servir de modèle d'étude des interfaces sang-système ner-  
10   veux central.

Aussi bien la barrière hémato-encéphalique que la barrière hémato-rétinienne sont importantes dans le contrôle du passage de substances vers et à partir du parenchyme neural, notamment dans le maintien de l'hémostase.

Dans la rétine, la barrière hémato-rétinienne comprend deux types  
15   cellulaires distincts, qui sont séparés anatomiquement. L'endothélium vasculaire rétinien, qui alimente la portion antérieure de la rétine, est actuellement considéré comme étant de structure identique à celle de l'endothélium cérébral (Towler et al., J. Physiol., 1994, 480, 10-11P), alors que les cellules de l'épithélium pigmentaire rétinien recouvrent les vaisseaux perméables de la circulation choroïdienne et forment la  
20   barrière postérieure au moyen de leurs jonctions apicales serrées et sont en conséquence similaires aux cellules épithéliales à jonctions serrées des plexus choroïdes.

Les endothéliums cérébral et rétinien sont de nature différente de l'endothélium périphérique et n'ont pas pour uniques fonctions d'exprimer des jonctions serrées et de former une barrière physique. D'autres propriétés de l'endothélium  
25   contribuent à la nature spécialisée de cette barrière ; il s'agit en particulier de la distribution et de l'expression de substances telles que le transporteur du glucose (GLUT-1), le récepteur de la transferrine et le produit d'expression du gène de résistance aux médicaments, la P-glycoprotéine (Pgp).

Les endothéliums cérébral et rétinien diffèrent également de  
30   l'endothélium périphérique, par leur perméabilité aux leucocytes circulants.

L'étude *in vitro* des mécanismes moléculaires de l'induction du phénotype endothélial présente l'inconvénient d'être dépendante de la disponibilité en

cultures cellulaires primaires de cellules endothéliales de vaisseaux cérébraux ou rétiens ou de cellules épithéliales pigmentaires de la rétine.

Pour ce qui concerne le transfert *in vivo*, l'utilisation de tissus nerveux primaires d'origine foetale, pour la transplantation cellulaire, en thérapie humaine  
5 est une source de nombreux problèmes éthiques et pratiques ; une alternative à ce problème est l'utilisation de lignées cellulaires primaires d'origine neurale (neurones, cellules gliales, astrocytes par exemple) ou de lignées cellulaires non neurales (fibroblastes, myoblastes, cellules chromaffines de la médullo-surrénale, hépatocytes par exemple). Bien que les lignées cellulaires de médullo-surrénale, de fibroblastes ou  
10 de myoblastes puissent effectivement libérer des substances actives *in vivo*, elles ne sont pas normalement présentes dans le système nerveux central, peuvent modifier la fonction normale du système nerveux et entraîner une réaction de rejet.

En raison de l'hétérogénéité des cellules endothéliales des différents tissus, influencée par l'environnement de ces cellules, il était important de pouvoir dis-  
15 poser de cellules adaptées à l'environnement rétinien, pour disposer d'outils permettant une bonne intégration morphologique et physiologique des cellules, lorsqu'elles sont implantées ou greffées.

En conséquence, les Inventeurs se sont donnés pour but de pourvoir à des lignées de cellules immortalisées, dérivées de cultures primaires de l'endothélium  
20 de la barrière hémato-rétinienne et de l'épithélium pigmentaire rétinien de mammifère, notamment de rongeurs et plus particulièrement de rats, qui répondent mieux au besoin de la pratique, notamment en ce que toutes les lignées obtenues sont stables et présentent la plupart des caractéristiques des cellules différenciées.

La présente invention a pour objet des lignées immortalisées de  
25 cellules de mammifères, caractérisées en ce qu'elles sont dérivées de cultures primaires rétiniennes, sélectionnées dans le groupe constitué par les cellules endothéliales rétiniennes primaires et les cellules primaires épithéliales de rétine, en ce qu'elles comprennent un fragment d'acide nucléique comprenant au moins un fragment immor-  
30 talisant d'un oncogène viral thermo-sensible, lequel fragment d'acide nucléique est éventuellement associé à au moins un gène de sélection et en ce qu'elles présentent, de manière stable, les caractéristiques morphologiques et au moins les caractéristiques

d'expression des antigènes de surface des cellules de cultures primaires correspondantes.

On entend par stabilité, le maintien des caractéristiques morphologiques et phénotypiques des lignées immortalisées au moins jusqu'à 30 passages et même jusqu'à plus de 50 passages.

Selon un mode de réalisation avantageux desdites lignées, elles sont dérivées de cellules endothéliales rétinienne et présentent au moins les caractéristiques morphologiques et d'expression antigénique des cellules endothéliales rétinienne de culture primaire : morphologie fusiforme, expression des marqueurs des tissus endothéliaux tel que RECA-1, expression constitutive de marqueurs spécifiques de l'endothélium de SNC tels qu'au moins P-glycoprotéine, GLUT-1 et récepteur de la transferrine, absence d'expression d'antigènes de surface spécifiques des cellules endothéliales cérébrales, tel que l'antigène IA8B.

Selon un autre mode de réalisation avantageux desdites lignées, elles sont dérivées de cellules épithéliales pigmentaires de rétine et présentent les caractéristiques morphologique et d'expression antigénique des cellules épithéliales pigmentaire rétinienne de culture primaire : morphologie pavimenteuse, expression de RET-PE2 et des cytokératines.

De manière surprenante, de telles cellules ne diffèrent pas dans leur expression des caractéristiques des cellules endothéliales rétinienne différenciées ou des cellules épithéliales pigmentaires rétinienne différenciées.

En outre :

les cellules épithéliales pigmentaires rétinienne sont capables, *in vivo*, de s'intégrer de manière appropriée à la cytoarchitecture de la rétine d'un mammifère hôte sans proliférer et de prévenir la perte des photorécepteurs, notamment chez le rat de souche RCS (*Royal College Surgeon*) et

les cellules endothéliales rétinienne sont capables, *in vitro*, de servir de modèle de la barrière hémato-rétinienne, en l'absence ou en présence des cellules épithéliales pigmentaires rétinienne.

Selon un autre mode de réalisation avantageux desdites lignées, le fragment d'acide nucléique comprenant au moins un fragment immortalisant d'un oncogène contient un fragment d'un oncogène grand T de SV40 thermo-sensible.

On a ainsi obtenu :

des cellules endothéliales rétiniennees immortalisées, dénommées IO/JG2/1, fusiformes comme les cellules de culture primaire et exprimant les marqueurs spécifiques des cellules endothéliales du SNC précités ainsi que les mêmes  
5 antigènes de surface et les mêmes antigènes du système majeur d'histocompatibilité que les cellules endothéliales rétiniennees de culture primaire, et

des cellules épithéliales pigmentaires rétiniennees immortalisées, dénommées IO/LD7/4, très similaires aux cellules de culture primaire ; bien que non pigmentées, ces cellules expriment l'antigène spécifique RET-PE2 et les cytokératines.

10 Conformément à l'invention, les cellules endothéliales rétiniennees immortalisées, dénommées IO/JG2/1, ont été déposées sous le n° I-1695 en date du 18 avril 1996 auprès de la Collection nationale de Cultures de Micro-organismes tenue par l'Institut Pasteur.

Conformément à l'invention, les cellules épithéliales pigmentaires  
15 rétiniennees immortalisées, dénommées IO/LD7/4 ont été déposées sous le n° I-1694 en date du 18 avril 1996 auprès de la Collection nationale de Cultures de Micro-organismes tenue par l'Institut Pasteur.

La présente invention a également pour objet des lignées cellulaires issues des lignées immortalisées telles que définies ci-dessus dénommées ci-après  
20 lignées de cellules vectrices, caractérisées en ce qu'elles comprennent au moins une lignée cellulaire telle que définie ci-dessus associée à un vecteur d'expression comprenant une séquence codant pour un polypeptide, une protéine ou un vecteur viral, éventuellement associé à au moins un gène de sélection et éventuellement au moins un gène marqueur et en ce qu'elles sont capables *in vivo* de s'intégrer à la rétine et  
25 notamment à l'espace sous-rétinien d'un mammifère hôte, à prévenir la perte des photorécepteurs et à produire ledit peptide, ladite protéine ou ledit vecteur viral.

On entend au sens de la présente invention, par vecteur d'expression, tout fragment d'acide nucléique intégré dans le génome ou présent au niveau cytoplasmique desdites lignées cellulaires et capable de permettre l'expression desdits poly-  
30 peptides, protéine ou vecteur viral.

L'ensemble des lignées selon la présente invention (lignées cellulaires et lignées vectrices) a l'avantage de constituer une source pure, homogène et suffisante



de cellules d'origine rétinienne, en vue d'une application reproductible aux transplantations, notamment parce que l'ensemble de ces lignées présentent le phénotype des lignées de cultures primaires.

En ce qui concerne plus particulièrement les lignées vectrices, elles s'intègrent bien à la vascularisation rétinienne, sont très bien tolérées et libèrent *in vivo*, sur une longue période, la substance active qu'elles expriment et trouvent application dans la préparation d'une composition pour le traitement des troubles primaires ou secondaires ophtalmologiques ou neurologiques.

La présente invention a en outre pour objet un modèle d'étude et d'identification des systèmes biochimiques et cellulaires de la barrière hémato-rétinienne, caractérisé en ce qu'il comprend au moins une lignée cellulaire telle que définie ci-dessus.

Outre les dispositions qui précèdent, l'invention comprend encore d'autres dispositions, qui ressortiront de la description qui va suivre, qui se réfère à des exemples de mise en œuvre du procédé objet de la présente invention ainsi qu'aux dessins annexés, dans lesquels :

- la figure 1 illustre la morphologie des cultures primaires de cellules endothéliales rétiniennes (C), de cellules épithéliales pigmentaires rétiniennes (E) et des clones immortalisés IO/JG2/1 (D) et IO/LD7/4 (F) selon l'invention ;
- la figure 2 illustre en microscopie électronique à transmission, les cellules IO/LD7/4 (A) et IO/JG2/1 (C, E) ;
- la figure 3 illustre la coloration nucléaire obtenue en présence d'anticorps dirigés contre l'antigène grand T : IO/JG2/1 (B) et IO/LD7/4 (C) ;
- la figure 4 illustre l'expression de différents marqueurs endothéliaux dans les cultures IO/JG2/1 (A-F) ;
- la figure 5 illustre l'expression comparée de différents marqueurs épithéliaux dans les cultures primaires (A, B) et le clone IO/LD7/4 (C, D) ;
- la figure 6 illustre l'expression de la molécule d'adhésion ICAM-1 (A, B), des antigènes du système majeur d'histocompatibilité de classe I (C, D) et de classe II (E, F), dans le clone IO/LD7/4 en l'absence (A, C, E) ou en présence (B, D, F) d'induction par IFN- $\gamma$  ;

- la figure 7 illustre, pour les cellules IO/LD7/4, l'expression des molécules d'adhésion ICAM-1 (B, barres noires) et VCAM-1 (B, barres hachurées) ainsi que des antigènes d'histocompatibilité de classe II I-A (A, noir) et I-E (A, hachuré) en réponse à l'IFN- $\gamma$  de 0 à 5 jours ;

5 - la figure 8 illustre la migration des lymphocytes T à travers des monocouches constituées des cultures primaires de cellules endothéliales rétinienne (REC), pigmentaires épithéliales rétinienne (RPE) ou des clones IO/JG2/1 et IO/LD7/4 ;

- la figure 9 illustre des électromicrographies de cellules IO/LD7/4  
10 cocultivées avec de la rétine dissociée ; les débris de segments externes (ROS) sont adjacents aux cellules et retrouvés dans les phagosomes (P) ;

- la figure 10 illustre des cellules IO/LD7/4 cultivées sur des lamelles recouvertes de Matrigel® : les cellules montrent une capacité contractile forte, créant des lignes de stress dans la matrice ;

15 - la figure 11 illustre la morphologie hexagonale des cellules obtenues après greffe des cellules IO/LD7/4 chez le rat Sprague-Dawley au niveau de la rétine ;

- la figure 12 montre les moyennes et les écart-types des temps de latence des réflexes pupillaires en réponse à un stimulus lumineux, des rats greffés avec des cellules RPE primaires (figure 12A), avec des cellules IO/LD7/4 (figure 12B) et  
20 des animaux contrôles (opération à blanc) (figure 12C) ; les données de la figure 12D montrent les réponses d'un rat RCS dystrophique en fonction de l'âge ; le temps de latence moyen d'un rat non-dystrophique est de  $0,48 \pm 0,04$  secondes ; L = oeil gauche et R = oeil droit ;

- la figure 13 illustre les moyennes et les écart-types de l'amplitude  
25 des réponses du réflexe pupillaire à la lumière des rats greffés avec des cellules RPE primaires (figure 13A), avec des cellules IO/LD7/4 (figure 13B) ou des rats contrôles (figure 13C) ; les données illustrées à la figure 13D correspondent aux réponses d'un rat RCS dystrophique en fonction de l'âge ; l'amplitude moyenne de réponse d'un animal non-dystrophique de 6 mois est de  $19,7 \pm 5,7$  % ; L = oeil gauche et R = oeil  
30 droit ;

- la figure 14 illustre les modifications d'activité moyenne de rats placés dans des cages présentant des parois à motifs différents ; rats greffés avec des

cellules IO/LD7/4 (barres hachurées), rats contrôle (opération à blanc « *sham* » ; barres blanches) ; *blank* = parois unies ; *check* = parois décorées ;

- la figure 15 illustre le nombre d'unités actives de champ visuel dans le collicule supérieur, exprimé en pourcentage du nombre total d'enregistrements ; les  
5 cellules IO/LD7/4 et RPE primaires sont capables de ralentir la perte du champ visuel chez les animaux greffés, par rapport aux animaux non-greffés (*control* ou *sham*) ;

- la figure 16 représente d'une part, une vue en deux dimensions du collicule supérieur (figures 16.1 et 16.2, dans lesquelles C = caudal, M = médial, R = rostral et L = latéral) et d'autre part, les cartes des champs visuels correspondants de la  
10 rétine (figures 16.3 et 16.4, dans lesquelles D = dorsal, N = nasal, V = ventral et T = temporal) ; les croix sur la carte du collicule représentent les zones à partir desquelles aucun enregistrement n'a pu être obtenu ; les points correspondent aux zones pour lesquelles des enregistrements ont pu être obtenus ; les figures de gauche (figures 16.1 et 16.3) représentent les enregistrements d'un rat dystrophique de 6 mois ; les  
15 enregistrements ont pu être réalisés à partir d'une seule unité (zone claire), ce qui est typique des animaux de cet âge. Les figures de droite (figures 16.2 et 16.4) représentent les enregistrements d'un rat, greffé avec des cellules IO/LD7/4, au niveau de la rétine temporale supérieure. On observe une large zone du collicule à partir de laquelle des réponses peuvent être obtenues ;

20 - la figure 17 illustre quelques unes des différences relatives aux caractéristiques histologiques (nombre de noyaux dans la couche nucléaire externe : figure 17A ; nombre de noyaux dans la couche nucléaire interne : figure 17B ; profondeur de la couche plexiforme externe en ( $\mu$ m) : figure 17C ; zone relative (%) de rétines sauvées par la greffe : figure 17D) des rétines de rats greffés avec des cellules  
25 RPE primaires ou des cellules IO/LD7/4.

Il doit être bien entendu, toutefois, que ces exemples sont donnés uniquement à titre d'illustration de l'objet de l'invention, dont ils ne constituent en aucune manière limitation.

**Exemple 1 : Méthodes utilisées pour la caractérisation des cellules immortalisées conformes à l'invention :**

**a) Isolement et culture des cellules endothéliales d'aorte de rat**

L'endothélium d'aorte est isolé par la méthode décrite par  
5 McGUIRE P.G. et al. (Lab. Invest., 1987, 57, 94-105).

L'aorte de rat est enlevée par dissection, coupée en petits morceaux (2-5 mm), qui sont placés sur des plaques comprenant 24 puits, recouvertes de collagène et contenant un milieu de culture de cellules endothéliales, de telle sorte que la face luminale des morceaux d'aorte soit en contact avec le collagène.

10 Le milieu de culture RPMI est supplémenté avec du sérum de veau foetal à 20 %, un supplément de croissance des cellules endothéliales à 7,5 µg/ml, de l'héparine à 80 µg/ml, de la glutamine 2 mM, de la vitamine C à 0,5 µg/ml, de la pénicilline à 100 U/ml et de la streptomycine à 100 µg/ml.

Après 3 jours, les explants sont retirés et les cellules adhérentes prolifèrent jusqu'à confluence. A confluence, les cellules ont une morphologie pavimenteuse, caractéristique des vaisseaux endothéliaux, expriment le facteur de Von Willebrand et prolifèrent dans un milieu contenant de la D-valine.

Les cellules sont utilisées après trois passages (stade le plus précoce pour une utilisation expérimentale).

20 **b) Protocole de mise en œuvre de la microscopie électronique, pour l'étude morphologique des différentes cellules obtenues.**

Les monocouches des cellules immortalisées (rétiennes endothéliales et RPE) sont mises en culture dans des plaques contenant 24 puits, jusqu'à confluence. Les cellules sont fixées avec un mélange de paraformaldéhyde à 1 % et de glutaraldéhyde à 3 % dans du cacodylate de sodium 0,1 M-HCl (pH 7,4) ou dans du  
25 glutaraldéhyde à 2,5 % dans du cacodylate de sodium 0,1 M, tamponné à pH 6,9, par l'addition d'acide tannique à 0,5 % (p/v).

Après rinçage, 3 fois 5 minutes dans un tampon au cacodylate de sodium (pH 7,4), les cellules sont à nouveau fixées pendant 2 heures à 4°C et à l'abri  
30 de la lumière, dans une solution aqueuse à 1 % de tetroxyde d'osmium, déshydratées, en présence d'alcools à différents taux (1x10 min 50-90 %, 4x10 min 100 %), incluses

dans de l'araldite et vulcanisées à 60°C pendant 12 heures. Des sections semi-fines (1 µm) et ultra-fines sont préparées (50 nm), à l'aide d'un microtome Leica Ultracut S<sup>®</sup>. Les sections semi-fines sont colorées pour être observées au microscope, avec du bleu de toluidine à 1 % dans de l'éthanol à 50 % et les sections ultra-fines sont colorées  
5 séquentiellement avec du citrate de plomb à 1 % dans de l'éthanol à 50 % et dans du citrate de plomb et observées et photographiées avec un microscope électronique à transmission JEOL 1010, opérant à 80 kV.

**c) Protocole de détection des antigènes de surface endothéliaux et épithéliaux par ELISA, immunohistochimie et cytométrie de flux.**

10                   \* ELISA :

Les cellules endothéliales rétinienne de rat (culture primaire et cellules immortalisées) sont ensemencés à densité de confluence sur des plaques comprenant 96 puits et qui ont été préalablement recouvertes de collagène de type IV à 0,05 %.

15                   Avant l'étalement des cellules, le collagène est fixé dans de la vapeur d'ammoniac et les plaques sont lavées deux fois avec du HBSS. Les cellules sont cultivées pendant 3 jours avant leur utilisation expérimentale. Après les traitements expérimentaux, les cellules sont lavées 4 fois dans une solution salée et tamponnée de Hanks (HBSS) et fixées avec du glutaraldéhyde à 0,1 % dans une solution saline tamponnée  
20 au phosphate (PBSA) pendant 10 minutes à température ambiante.

Les cellules sont lavées avec un tampon Tris-HCl 50 mM pH 7,5 pendant 20 minutes à température ambiante. Les anticorps primaires sont dilués dans 100 µl d'HBSS contenant 100 µg/ml d'IgG normales de lapin et 4 mg/ml de sérum albumine bovine, puis incubés avec les cellules pendant 45 minutes à 37°C. Les cellules  
25 sont lavées 4 fois avec du PBSA contenant du Tween-20 à 0,2 %, puis incubées avec une IgG anti-souris biotinylée (1 : 700 ; Amersham) pendant 45 minutes à 37°C. Les cellules sont à nouveau lavées 4 fois avec du PBSA contenant du Tween-20 à 0,2 % et incubées avec de la peroxydase de raifort-streptavidine (1 : 700 ; Amersham) pendant 45 minutes à 37°C. Les cellules sont lavées 4 fois dans du PBSA contenant du Tween-  
30 20 à 0,2 % et incubées avec 100 µl de tétraméthylebenzidine dans un tampon citrate-acétate (pH 5) pendant 10 minutes. Les réactions sont arrêtées par l'addition de 50 µl

d'acide sulfurique 1 M et le produit de la réaction est quantifié (densité optique à 450 nm).

**\* Etudes histochimiques :**

Les cultures primaires et les cellules immortalisées sont ensemencées  
5 sur des lames (Gibco/BRL) et cultivées à confluence.

La détection des antigènes de surface est effectuée en lavant les cellules dans de l'HBSS puis en bloquant à l'aide d'HBSS contenant 100 µg/ml d'IgG normale de lapin et 4 mg/ml de sérum albumine bovine.

Les anticorps primaires sont ensuite ajoutés aux cellules non-fixées et  
10 incubées pendant 1 heure sur de la glace, lavées et un deuxième anticorps biotinylé spécifique est ajouté et incubé pendant 30 minutes. Après lavage, la streptavidine marquée au FITC est incubée avec les cellules pendant 15 minutes. Les cellules sont alors fixées, montées et observées sur un Axiophot Zeiss. Pour les antigènes intracellulaires, les cellules sont fixées et perméabilisées comme décrit pour la méthode ELISA.

15 **\* Cytométrie de flux :**

La cytométrie de flux des cultures rétinales confluentes est réalisée sur un appareil FACScan (Becton-Dickinson). Après lavage, les monocouches de cellules sont dissociées dans l'HBSS contenant 1 mg/ml de collagénase/dispase et de l'EDTA à 0,2 % et les cellules sont remises en suspension dans un tampon PBS.

20  $5 \cdot 10^4$  cellules/flacon sont incubées pendant 1 heure avec l'anticorps primaire sur de la glace, suivie par une deuxième incubation d'1 heure avec un anticorps  $F(ab')_2$  de lapin anti IgG de souris conjugué au FITC, en présence de sérum de rat normal à 20 %. Après 2 lavages, les cellules sont remises en suspension dans du tampon PBS et analysées. Les cellules non-colorées sont utilisées pour la calibration et  
25 les cellules colorées uniquement avec le deuxième anticorps sont utilisées pour établir le bruit de fond.

**d) Protocole pour l'étude de la migration des lymphocytes T à travers la monocouche :**

La capacité des cellules immortalisées à permettre la migration trans-  
30 endothéliale des cellules T spécifiques de l'antigène est déterminée comme décrit dans GREENWOOD J. et al. (Immunol., 1993, 80, 401-406).

Les cellules T sont ajoutées ( $2 \cdot 10^5$  cellules/ml/puits) dans des plaques 24 puits contenant des monocouches de culture cellulaire primaire ou immortalisées endothéliales rétiniennes et RPE.

Les cellules T sédimentent et migrent en 4 heures. Pour évaluer le  
5   taux de migration, les co-cultures sont placées dans un microscope à contraste de phase, maintenues à 37°C et à un taux de CO<sub>2</sub> de 5 %.

Un champ de 200x200 µm est choisi de manière aléatoire et enregistré pendant 10 minutes, réparties sur la période de 4 heures, à l'aide d'une caméra. Les données sont exprimées comme le pourcentage de lymphocytes totaux dans un champ  
10   qui ont migré à travers la monocouche ; un minimum de 6 puits/essai est analysé.

**Exemple 2 : Préparation d'une lignée conforme à l'invention : cellules endothéliales rétiniennes de rat.**

**a) Isolement et culture des cellules endothéliales rétiniennes**

Des cellules endothéliales sont dérivées de rats Lewis femelles âgées  
15   de 4 à 6 semaines et dépourvues d'agents pathogènes. Les cellules rétiniennes sont isolées et cultivées selon les méthodes décrites par GREENWOOD J. (J. Neuroimmunol., 1992, **39**, 123-132) et ABBOTT N.J. et al. (Cell. Sci., 1992, **103**, 23-37). Ces techniques produisent des cultures primaires dont la pureté est supérieure à 95 %. Les rétines de rat sont dispersées par digestion enzymatique, les fragments de  
20   microvaisseaux sont séparés des cellules seules par centrifugation, qui sont lavées et mises en culture dans des flacons recouverts de collagène. Le milieu de croissance consiste en milieu Ham's F-10 (Sigma) supplémenté avec du sérum à 17,5 % (Advanced Protein Products Ltd), un supplément de croissance de cellules endothéliales à 7,5 µg/ml (Advanced Protein Products Ltd), de l'héparine à 80 µg/ml, de la  
25   glutamine 2 mM, de la vitamine C à 0,5 µg/l, de la pénicilline à 100 U/ml et de la streptomycine à 100 µg/ml.

Les cultures sont maintenues à 37°C et dans du CO<sub>2</sub> à 5 % ; le milieu est remplacé tous les trois jours jusqu'à confluence.

**b) Immortalisation des cellules**

30   Un vecteur rétroviral contenant le gène grand T SV40, déficient pour la réplication, obtenu conformément à la technique décrite par P.S. JAT et al. (Mol.

Cell. Biol., 1986, 1204-1217) est produit en quantité dans des lignées de fibroblastes sélectionnées (lignée SVU19.5).

Ce vecteur rétroviral code en particulier pour un antigène grand T tsa58, sensible à la température, associé au gène codant pour la néomycine, en tant que  
5 marqueur de sélection. Il est obtenu à partir du surnageant de culture des cellules SVU19.5, après passage à travers un filtre 0,45 µm, pour éliminer les cellules productrices. Il est ajouté à une culture primaire de cellules endothéliales, telles que préparées en a) (transfection).

200 µl de virus dans 2 ml d'un milieu contenant du polybrène à 8  
10 µg/ml (Aldrich) sont ajoutés aux cellules endothéliales ; le tout est incubé pendant 4 heures à 37°C, dans un incubateur sous atmosphère CO<sub>2</sub> en remuant le flacon toutes les 15 minutes.

Après l'incubation, le milieu est éliminé et 5 ml de milieu frais sont ajoutés ; le tout est remis en culture une nuit. Les cellules sont ensuite maintenues dans  
15 l'incubateur pendant 48 heures. Les cellules sont alors étalées sur un milieu sélectif contenant de la généticine à 200 µg/ml (G418, Gibco) et les lignées parentales immortalisées sont obtenues par sélection des colonies résistantes. Après clonage par dilution limite de la lignée parentale on obtient en particulier le clone IO/JG2/1, sélectionné, pour une étude plus approfondie.

#### 20 c) caractéristiques du clone IO/JG2/1

Ce clone est cultivé jusqu'au trentième passage, sans différences morphologiques ou phénotypiques significatives.

- Morphologie

Les cultures primaires de cellules endothéliales rétiniennes présentent  
25 une morphologie fusiforme, caractéristique de ces cellules (Figure 1C). Le clone IO/JG2/1 immortalisé conserve cette morphologie caractéristique (figure 1D).

- Apparence ultrastructurale

L'apparence ultrastructurale du clone IO/JG2/1 (figure 2 : B, C) est similaire à celle des cultures primaires. On observe un noyau volumineux avec la  
30 présence d'hétérochromatine périphérique ainsi que de nombreux organites cytosoliques, tels que mitochondries, réticulum endoplasmique et polysomes. Les jonctions



entre les cellules présentent souvent une interdigitation avec des régions de densité cytoplasmique aux points de contact étroits. Les cellules reposent sur une lame basale.

- Expression de l'antigène grand T tsa58

5 Toutes les cellules endothéliales immortalisées rétiniennes sélectionnées dans le milieu G418 montrent une coloration nucléaire importante avec des anticorps dirigés contre l'antigène grand T (figure 3A : IO/JG2/1 ; figure 3B : IO/LD7/4), alors qu'aucune coloration n'est observée dans les cellules endothéliales des cultures primaires.

- Expression de marqueurs endothéliaux

10 Le clone IO/JG2/1 exprime un certain nombre d'antigènes spécifiques des cellules endothéliales ; les résultats obtenus sont illustrés au Tableau I.

TABLEAU I

Antigène	CER primaire			Clone IO/JG2/1			CEC Primaire			CE d'aorte		
	Taux de base	IFN	TNF	Taux de base	IFN	TNF	Taux de base	IFN	TNF	Taux de base	IFN	TNF
P-glycoprotéine (JSB-1)	+	nd	nd	+	nd	nd	+	nd	nd	-	nd	nd
GLUT-1	+	nd	nd	+	nd	nd	+	nd	nd	-	nd	nd
facteur von Willebrand	+	nd	nd	+	nd	nd	+	nd	nd	+	nd	nd
récepteur trans-ferrine (OX-26)	+	nd	nd	(+)	nd	nd	+	nd	nd	-	nd	nd
RECA-1	+	nd	nd	+	nd	nd	+	nd	nd	nd	nd	nd
ICAM (3H8/1A29)	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
VCAM-1 (SF10)	-	+	+	-	+	+	-	+	+	+	+	+
PECAM-1	+	nd	nd	+	nd	nd	+	nd	nd	+	nd	nd
Non-CE SNC (OX-43)	-	nd	nd	-	nd	nd	-	nd	nd	+	nd	nd
CD44 (OX-50)	+	nd	nd	+	nd	nd	+	nd	nd	+	nd	nd
MHC classe I (OX-18)	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
MHC classe II I-A (OX-6)	-	(+)	-	-	+	-	-	+	-	-	+	-
3H12B	+	+	+	(+)	+	+	+	+	+	+	+	+
4A2	+	+	+	+	+	+	+	+	-	+	+	+

CE SNC = Cellules endothéliales du système nerveux central

CER primaire = Cellules endothéliales rétinienes en culture primaire

CEC primaire = Cellules endothéliales cérébrales en culture primaire

Le Tableau I montre en particulier que ce clone exprime notamment le facteur de von Willebrand, l'antigène RECA-1, l'antigène ICAM-1, dont l'expression peut également être induite par traitement avec 100 U/ml d'IFN- $\gamma$  ou de TNF $\alpha$  pendant 24 heures (Tableau I et figures 4 et 6) et l'antigène VCAM-1, après  
5 induction par les cytokines précitées (200 U/ml d'IFN- $\gamma$  ou de TNF pendant 24 heures ou 48 heures) (voir Tableau I).

- Expression de marqueurs endothéliaux spécifiques du SNC

Le Tableau I montre également que le clone IO/JG2/1 exprime de manière constitutive un certain nombre de marqueurs spécifiques des cellules endothé-  
10 liales du SNC, notamment la P-glycoprotéine, GLUT-1, et le récepteur de la transferrine (voir Tableau I) ; toutefois, le clone IO/JG2/1 n'exprime pas certains des antigènes spécifiques des cellules endothéliales cérébrales et notamment les antigènes IA8B et 2A4, ce qui permet de le différencier de l'endothélium cérébral (Tableau II ci-après).

- Comparaison de l'expression des antigènes endothéliaux sur les cul-  
15 tures primaires et dans les lignées immortalisées et par rapport aux cellules endothéliales périphériques.

Comme précisé ci-dessus les cultures primaires d'endothélium réti-  
nien et les clones dérivés exprimant l'antigène grand T présentent une expression constitutive des marqueurs spécifiques des cellules endothéliales du SNC, à savoir la P-  
20 glycoprotéine, GLUT-1 et le récepteur de la transferrine (Tableau I), alors que l'endothélium aortique n'exprime pas ces antigènes mais exprime l'antigène OX-43, considéré comme spécifique des cellules endothéliales périphériques ; l'antigène OX-43 n'est effectivement pas exprimé, ni par les cultures primaires, ni par les cultures immor-  
talisées de cellules endothéliales cérébrales et rétiniennes (Tableau I).

25 Ces différentes cultures ont en outre été criblées par rapport à un panel d'antigènes considérés comme spécifiques des cellules endothéliales cérébrales. Les résultats sont illustrés au Tableau II.

TABLEAU II

Antigène	CER primaire	Clone IO/JG2/1	CEC Primaire	CE d'aorte
3B7	+	-	+	+
3D11	+	+	+	+
3D7B	+	(+)	+	+
4C6C	+	(+)	+	+
2F1B	+	+	+	+
2A4	-	-	+	+
4E3	+	+	+	+
2A5	+	+	+	+
1A8B	-	-	+	+
1C1	+	-	+	+
1C11	+	+	+	+
1D2	+	-	+	+
4E8.C4	+	+	+	+

• Expression des antigènes du système majeur d'histocompatibilité

Toutes les cultures endothéliales présentent une expression constitutive des antigènes majeurs d'histocompatibilité de classe I (OX-18, voir Tableau I et figures 4, 6 et 7), qui est induite par 100 U/ml d'IFN- $\gamma$  recombinant de rat, pendant 24 heures.

Les cultures primaires de cellules endothéliales rétinienne et cérébrales aussi bien que les lignées parentales et les clones exprimant l'antigène grand T ne présentent pas ou très peu d'expression des antigènes majeurs d'histocompatibilité de classe II.

Des cultures de cellules endothéliales traitées pendant 24 heures avec 100 U/ml d'IFN- $\gamma$  recombinant uniquement présentent une induction importante de certains antigènes de classe II : OX-6 et OX-17 (voir Tableau I et figure 4).

• Migration des lymphocytes T à travers la monocouche

Il n'existe pas de différence significative dans la capacité des cellules primaires et des cellules immortalisées à supporter la migration T spécifique. Le degré de migration à travers les monocouches au cours d'un essai d'une durée de 4 heures est de  $52 \pm 5$  % pour les cellules endothéliales primaires cérébrales, de  $48 \pm 4$  % pour les cellules endothéliales primaires rétinienne et de  $54 \pm 6$  % pour le clone endothélial rétinien IO/JG2/1 (figure 8).

**Exemple 3 : Préparation d'une lignée conforme à l'invention : cellules épithéliales rétiniennes de rat.**

**a) Isolement et culture des cellules épithéliales pigmentaires rétiniennes**

5 Les cellules épithéliales pigmentaires rétiniennes de rat sont isolées à partir de rats PVG, âgés de 6 à 8 jours, conformément à la méthode de CHANG et al. (Curr. Eye Res., 1991, 10, 1081-1086). Les yeux sont prélevés et les globes intacts sont digérés avec de la dispase à 2 %, pendant 30 minutes. Les yeux sont ensuite disséqués, de manière à retirer la cornée et le corps vitré ; la rétine est ensuite isolée et incubée 15 minutes dans un milieu de culture. Après incubation, des couches de cellules rétiniennes pigmentaires épithéliales (cellules RPE) sont séparées de la neurorétine et trypsinisées, de manière à obtenir une suspension cellulaire. Les cellules sont étalées dans des flacons de cultures de tissus et cultivées jusqu'à semi-confluence. Le milieu de culture est constitué d'un milieu Ham's F-10, supplémenté avec du sérum de veau fœtal à 20 %, de l'HEPES 20 mM, du bicarbonate de sodium à 7,5 %, de la glutamine 15 2 mM, de la pénicilline à 100 U/ml et de la streptomycine à 100 µg/ml. Ces cultures primaires croissent sous la forme de monocouches pigmentées, positives pour les cyto-kératines et l'épitope spécifiques des RPE, le RET-PE2 (NEILL et al., Exp. Eye Res., 1990, 51, 573-583).

20 **b) Immortalisation des cellules**

Elles sont réalisées dans les mêmes conditions que celles exposées à l'exemple 2, à l'exception du temps d'incubation avec le vecteur rétroviral, qui est de 2 heures. Les lignées parentales immortalisées sont obtenues par sélection des colonies résistantes. Après clonage par dilution limite de la lignée parentale, on obtient en particulier le clone IO/LD7/4, sélectionné pour une étude plus approfondie.

**c) caractéristiques du clone IO/LD7/4**

Ce clone est cultivé jusqu'au 52ème passage, sans différences morphologiques ou phénotypiques significatives.

• Morphologie

30 La morphologie des cellules RPE immortalisées (figure 1F) est similaire à celle des cultures primaires (figure 1E). Contrairement aux cultures primaires, les cellules immortalisées ne sont pas pigmentées.

- Apparence ultrastructurale

Bien que les cellules immortalisées du clone IO/LD7/4 ne soient pas pigmentées, lorsqu'elles sont observées au microscope, le TEM révèle des corps denses ayant l'apparence de premelanosomes (figure 2A).

5                   • Expression de l'antigène grand T tsa58

Les cellules immortalisées RPE, sélectionnées à l'aide de G418 montrent une coloration nucléaire importante en présence d'anticorps dirigés contre l'antigène grand T (figure 3B), alors qu'aucune coloration n'est observée avec les cellules RPE en cultures primaires.

10                  • Expression de marqueurs RPE

Les cultures primaires de RPE et le clone immortalisé IO/LD7/4 expriment l'antigène spécifique des cellules RPE, à savoir RET-PE2 (figure 5). De plus, l'expression des cytokératines, qui sont habituellement utilisées pour identifier des cellules RPE, sont présentes, au même degré, aussi bien dans les cultures primaires que  
15 dans les cellules immortalisées, comme cela est illustré dans l'analyse en cytométrie de flux (figure 5).

- Expression des antigènes du système majeur d'histocompatibilité

Toutes les cultures épithéliales pigmentaires présentent une expression constitutive des antigènes majeurs d'histocompatibilité de classe I (OX-18, voir  
20 Tableau I et figures 4, 6 et 7), qui est induite par 100 U/ml d'IFN- $\gamma$  recombinant de rat, pendant 24 heures.

A la fois les cultures primaires et les cellules RPE immortalisées sont incapables d'exprimer les antigènes du complexe majeur d'histocompatibilité de classe II I-A ou de classe II I-E ; toutefois, après 5 jours d'activation, il existe une expression  
25 faible mais significative à la fois de I-A (figures 6 et 7) et de I-E.

- Expression des molécules d'adhésion

Les cultures cellulaires RPE primaires et immortalisées n'expriment pas de manière constitutive le VCAM-1, mais après 3-5 jours d'activation avec de l'IFN- $\gamma$ , on observe des taux faibles d'expression (figure 7).

- Migration des lymphocytes T à travers la monocouche

La migration à travers les monocouches de cellules RPE primaires et immortalisées diffère de manière significative : les cellules primaires présentent un degré de migration significativement supérieur ( $38 \pm 3$  %) à celui des cellules immortalisées IO/LD7/4 ( $17 \pm 2$  %,  $p < 0,01$ ) (figure 8).

d) **Phagocytose de segments externes des bâtonnets par les cellules IO/LD7/4 *in vitro***

- Méthode :

Des cellules IO/LD7/4 sont cultivées à confluence sur des lamelles Thermanox® dans 4 puits de plaques de culture de tissus. Le milieu est aspiré et remplacé par un milieu contenant une suspension de cellules rétinienne adultes dissociées. 24 heures plus tard, la suspension rétinienne est éliminée, puis les lamelles sont rincées et traitées pour une observation au microscope électronique. Les cellules sont également cultivées sur des lamelles recouvertes de Matrigel®, rincées, fixées et colorées au crésyl-violet.

- Résultats :

La présence de matériel rétinien (segments externes de photorécepteurs) dissocié dans les phagosomes peut être distinguée dans les micrographies électroniques de cellules IO/LD7/4.

Des segments externes peuvent être identifiés à la fois, en suspension au dessus des cellules RPE primaires et dans les phagosomes. Une fine couche de matériel dense électroniquement est observable sous la couche de cellules en culture et est interprétée comme correspondant à une membrane basale produite par les cellules (figure 9).

Les cellules cultivées sur Matrigel® entraînent une contraction de la matrice (figure 10).

**EXEMPLE 4 : Implantation dans l'espace sous-rétinien de cellules IO/LD7/4.**

Les cellules RPE immortalisées selon l'invention sont implantables dans l'espace sous-rétinien et permettent de sauver les photorécepteurs de la dégénération et constituent une source de production de cellules donneuses particulièrement avantageuse.

1. Expérience pilote : greffe de cellules IO/LD7/4 à des rats Sprague-Dawley et à des rats RCS.

• Méthodes

Des cellules immortalisées selon l'invention (cellules IO/LD7/4) sont  
5 injectées dans l'espace sous-rétinien de 8 rats Sprague-Dawley anesthésiés, âgés de 12 semaines et de 6 rats RCS, âgés de 4 semaines.

L'oeil est soumis à une rotation vers le nez et ancré ; une incision est effectuée avec un scalpel très fin (couteau microchirurgical ayant un angle de 15°) à travers les couches scléreuse et choroïdale, pour faciliter l'insertion d'une micropipette.  
10 Les cellules ( $2 \cdot 10^4/\mu\text{l}$ ) sont injectées dans l'espace sous-rétinien à l'aide d'une micropipette qui est attachée à une seringue Hamilton de 10  $\mu\text{l}$ .

La moitié du groupe est traité avec de la cyclosporine par voie orale (2,1 mg/rat/ jour), pendant toute la durée de l'expérience.

Les rats de chaque groupe sont anesthésiés avec une dose létale  
15 d'anesthésique (Euthatal<sup>®</sup>) puis une perfusion intracardiaque successivement avec du PBS et un agent fixateur des tissus est réalisée ; les animaux sont alors énucléés.

Les yeux sont cryoprotégés et inclus dans de l'OCT<sup>®</sup> (Miles) (agent de cryoprotection).

Des coupes en série sont préparées (épaisseur de 14  $\mu\text{m}$ ) et colorées  
20 au crésyl-violet et avec un anticorps monoclonal dirigé contre l'antigène SV40-T et contre le PCNA (antigène nucléaire de cellule proliférative).

• Résultats

On n'observe aucune formation de tumeur dans les yeux d'animaux ayant reçu des greffes de cellules IO/LD7/4.

25 On n'observe aucune réponse immunitaire dans les yeux d'animaux qui n'ont pas reçu un traitement immunosuppresseur.

La couche cellulaire épithéliale, dans la plupart des coupes, est simple (monocouche) ; toutefois, dans certaines régions, une multicouche est observée.

Lorsque les blocs ont été sectionnés « en face », les cellules immorta-  
30 lisées selon l'invention, *in vivo*, présentent les caractéristiques phénotypiques hexa-



gonales des cellules RPE primaires, même si ces caractéristiques sont perdues *in vitro* (figure 11) ; cela est évident lorsque le transplant présente plus d'une couche cellulaire.

La protection des photorécepteurs est observée dans toutes les rétines de rats RCS qui présentent des greffes de cellules IO/LD7/4. Toutes les coupes colorées avec les anticorps SV40-T et PCNA sont négatives.

2. Comparaison entre des greffes de cellules RPE primaires fraîchement récoltées et des greffes de cellules IO/LD7/4 sur la fonction visuelle.

• Méthodes

11 rats dystrophiques RCS (3-4 semaines) sont greffés soit avec des cellules RPE primaires, soit avec des cellules IO/LD7/4, par injection dans l'espace sous-rétinien de chaque oeil, comme décrit en 1.

Un groupe séparé d'animaux est soumis à une injection de milieu uniquement (opération contrôle).

a) *Evaluation du réflexe pupillaire à la lumière (RPL)*

Le RPL est enregistré 6 mois après la transplantation à l'aide d'un pupillomètre ; les animaux sont testés sous anesthésie (halothane/oxyde d'azote).

Le stimulus lumineux est présenté pendant 3 secondes ; les données sont collectées à l'aide du pupillomètre ISCAN et on enregistre la latence et l'amplitude de la réponse.

• Résultats

Le temps de latence des réponses RPL des animaux qui ont reçu une greffe de cellules IO/LD7/4 est significativement plus court que celui des animaux ayant reçu une greffe de cellules RPE primaires ou une injection de milieu (figure 12).

L'amplitude des réponses présente de grandes variations dans les différents groupes ; toutefois, un sous-ensemble d'animaux ayant reçu des cellules IO/LD7/4 montre une plus grande amplitude de réponse que dans les autres groupes (figure 13).

b) *Evaluation comportemental de l'acuité visuelle*

Pour évaluer la capacité des rats à détecter des images visuelles, les rats sont placés dans une grande cage, dont les parois peuvent être changées (parois unies ou parois décorées).

2 rats sont présents dans chaque cage, pendant le test ; leur activité est mesurée pendant 5 minutes.

Dans un premier temps, l'animal explore son environnement mais s'y habitue.

5 Dans un deuxième temps, l'activité de l'animal augmente, seulement si les parois sont changées ; en effet, si l'environnement visuel est le même, l'activité n'est pas modifiée.

L'étendue de l'activité de l'animal peut en conséquence être utilisée comme un index de sa détection et de son acuité visuelles.

10 • Résultats

La capacité des rats dystrophiques à détecter les variations de leur environnement visuel diminue sur une période de 3 mois.

L'activité exploratoire des rats greffés avec des cellules IO/LD7/4 est importante, lors de la deuxième partie du test, c'est-à-dire lorsque l'environnement a  
15 été modifié (passage des parois unies aux parois décorées ou vice-versa) (figure 14).

*c) Estimation électrophysiologique*

La tête et les yeux des rats anesthésiés sont immobilisés par un appareil de stabilisation et des sutures, respectivement. Le collicule supérieur contralatéral à l'oeil stimulé est exposé. Les animaux sont adaptés à un niveau lumineux de 0,34 cd/m<sup>2</sup>  
20 pendant 1 heure, avant l'enregistrement, pour permettre l'évaluation simultanée des cônes et des bâtonnets. Le rat est orienté face à un hémisphère translucide (rayon de 55 cm), de telle manière que l'oeil testé soit au centre. Les stimuli, comprenant une lumière fixe de 10° de diamètre et de 5,8 cd/m<sup>2</sup> d'intensité, sont projetés sur la surface de l'hémisphère.

25 Différents champs réceptifs (multi-unitaires ou uniques) sont enregistrés à partir de la couche la plus superficielle du collicule supérieur (CS) (environ 200 µm de la surface du CS), en utilisant des électrodes en fibre de carbone, recouvertes de verre.

Les enregistrements prennent en compte l'ensemble du CS sur la base  
30 d'un système de grille à pas de 200 µm (figures 15 et 16).

- Résultats

Les axones de la rétine se projettent sur le CS d'une manière précise et bien définie ; en conséquence, des modifications dans les enregistrements obtenus à partir du CS reflètent bien les changements intervenus dans la rétine (figure 15).

- 5                   Un scotome de petite dimension commence à se développer à 6 semaines, chez les rats dystrophiques ; il occupe la moitié du champ visuel à 3 mois et inclut l'ensemble de la rétine à 6 mois.

Les greffes RPE primaires et IO/LD7/4 ralentissent cette détérioration du champ visuel.

- 10                   Les greffes de cellules IO/LD7/4 apparaissent plus efficaces.

d) *Evaluation morphologique de la prévention de la perte des photorécepteurs après greffe de cellules RPE primaires*

4 yeux ayant reçu soit des cellules RPE primaires, soit des cellules IO/LD7/4 ont été examinés.

- 15                   En utilisant un logiciel d'analyse d'image associé à un microscope (DMR Leica), l'épaisseur de chacune des couches cellulaires de la rétine est mesurée sur les rats dystrophiques âgés de 6 mois et le nombre de noyaux des couches nucléaires internes et externes est compté.

La proportion de rétine sauvée est estimée.

- 20                   • Résultats

A 6 mois, on n'observe aucune couche de photorécepteurs chez les rats dystrophiques. Il existe quelques cellules dans la couche nucléaire interne qui peuvent être considérées comme des vestiges de photorécepteurs.

- 25                   Les greffes de cellules immortalisées montrent des régions importantes de cellules sauvées chez des animaux de 6 mois.

- La proportion de zone rétinienne sauvée par les greffes de cellules RPE primaires est de 6 % et de 13,8 % avec une couche nucléaire externe (CNE) d'une épaisseur égale à 3 étages de noyaux, alors que le pourcentage de rétine sauvée par les greffes de cellules IO/LD7/4 est de 27,9 % et de 36,3 % avec une CNE d'une  
30                   épaisseur égale à 5 étages de noyaux.

Une différence importante entre ces coupes est la présence d'une couche plexiforme externe distincte dans les yeux greffés avec des cellules IO/LD7/4 (figure 17).

### 3. Migration des cellules IO/LD7/4 in vivo

#### • Méthode

15 rats dystrophiques, âgés de 4 semaines sont greffés avec des cellules IO/LD7/4 fluorescentes.

10 des rats receveurs sont greffés sur les 2 yeux ; les 5 autres rats sont greffés uniquement sur un oeil.

10 Les animaux (2 transplantés sur les 2 yeux et un transplanté uniquement sur un oeil) sont tués 3, 7, 14, 28, 42 et 98 jours après la greffe, par administration d'une dose létale d'anesthésique (perfusion intracardiaque en présence de PBS).

Les animaux sont énucléés et les yeux sont fixés dans du paraformaldéhyde à 4 % pendant 6 heures.

15 Le tissu est cryoprotégé et inclut dans de l'OTC.

Des coupes sont préparées (épaisseur de 14 µm) et 3 séries sont constituées.

20 La série A est colorée au crésyl-violet ; la série B est colorée avec un anticorps anti-microglie ; les séries sont examinées en utilisant un microscope à fluorescence.

#### • Résultats

Les cellules marquées sont localisées dans tous les yeux greffés jusqu'à 14 jours après l'opération mais sont plus difficilement identifiables plus tard, en raison de l'élimination du marqueur.

25 Lorsque la coloration est bien visible, les cellules marquées occupent jusqu'à 30 % de la rétine.

La coloration au crésyl-violet des coupes adjacentes confirme l'action des greffes sur le sauvetage des photorécepteurs chez tous les transplants.

30 Ainsi que cela ressort de ce qui précède, l'invention ne se limite nullement à ceux de ses modes de mise en œuvre, de réalisation et d'application qui viennent d'être décrits de façon plus explicite ; elle en embrasse au contraire toutes les

variantes qui peuvent venir à l'esprit du technicien en la matière, sans s'écarter du cadre, ni de la portée, de la présente invention.

<b>MICRO-ORGANISMES</b>	
Feuille facultative relative au micro-organisme mentionné en page 4, ligne 11 de la description 1	
<b>A. IDENTIFICATION DU DÉPÔT</b>	
D'autres dépôts sont identifiés sur une feuille supplémentaire <input checked="" type="checkbox"/>	
Nom de l'institution de dépôt :	
Collection Nationale de Cultures de Micro-organismes	
Adresse de l'institution de dépôt (y compris le code postal et le pays) :	
28 rue du Docteur Roux, 75724 PARIS CEDEX 15	
Date du dépôt :	N° d'ordre :
18 avril 1996	I-1695
<b>B. INDICATIONS SUPPLÉMENTAIRES</b> (à ne remplir que si nécessaire). Une feuille séparée est jointe pour la suite de ces renseignements <input type="checkbox"/>	
<p>"En ce qui concerne les désignations dans lesquelles un brevet européen est demandé, un échantillon du micro-organisme déposé ne sera accessible, jusqu'à la publication de la mention de la délivrance du brevet européen ou jusqu'à la date à laquelle la demande sera rejetée, retirée ou réputée retirée, que par la remise d'un échantillon à un expert désigné par le requérant. (règle 28.4) de la CBE)".</p>	
<b>C. ÉTATS DESIGNÉS POUR LESQUELS LES INDICATIONS SONT DONNÉES</b> (si les indications ne sont pas données pour tous les États désignés)	
EUROPE AUSTRALIE CANADA JAPON	NOUVELLE-ZELANDE ETATS-UNIS D'AMERIQUE
<b>D. INDICATIONS FOURNIES SÉPARÉMENT</b> (à ne remplir que si nécessaire)	
Les indications énumérées ci-dessus seront soumises ultérieurement au Bureau international (spécifier la nature générale des indications p. ex., « No d'ordre du dépôt »)	
E. <input type="checkbox"/> La présente feuille a été reçue avec la demande internationale lorsque celle-ci a été déposée (à vérifier par l'office récepteur)	
(Fonctionnaire autorisé)	
<input type="checkbox"/> Date de réception (en provenance du déposant) par le Bureau international	<b>C. BEDNARICK</b>
(Fonctionnaire autorisé)	

Formulaire PCT/RO/134 (Janvier 1981)

(Janvier 1985)

**FEUILLE DE REMPLACEMENT (REGLE 26)**

<b>MICRO-ORGANISMES</b>	
Feuille descriptive relative au micro-organisme mentionné en page 4... .. ligne 15 de la description :	
<b>A. IDENTIFICATION DU DÉPÔT :</b>	
D'autres dépôts sont identifiés sur une feuille supplémentaire : <input type="checkbox"/>	
Nom de l'institution de dépôt :	
Collection Nationale de Cultures de Micro-organismes	
Adresse de l'institution de dépôt (y compris le code postal et le pays) :	
28 rue du Docteur Roux, 75724 PARIS CEDEX 15	
Date du dépôt :	N° d'ordre :
18 avril 1996	I-1694
<b>B. INDICATIONS SUPPLÉMENTAIRES :</b> (à ne remplir que si nécessaire). Une feuille séparée est jointe pour la suite de ces renseignements <input type="checkbox"/>	
<p>"En ce qui concerne les désignations dans lesquelles un brevet européen est demandé, un échantillon du micro-organisme déposé ne sera accessible, jusqu'à la publication de la mention de la délivrance du brevet européen ou jusqu'à la date à laquelle la demande sera rejetée, retirée ou réputée retirée, que par la remise d'un échantillon à un expert désigné par le requérant. (règle 28.4) de la CBE)".</p>	
<b>C. ÉTATS DÉSIGNÉS POUR LESQUELS LES INDICATIONS SONT DONNÉES :</b> (si les indications ne sont pas données pour tous les États désignés)	
EUROPE AUSTRALIE CANADA JAPON	NOUVELLE-ZELANDE ETATS-UNIS D'AMERIQUE
<b>D. INDICATIONS FOURNIES SÉPARÉMENT :</b> (à ne remplir que si nécessaire)	
Les indications énumérées ci-après seront soumises ultérieurement au Bureau international : (spécifier la nature générale des indications p. ex., "N° d'ordre du dépôt")	
E. <input type="checkbox"/> La présente feuille a été reçue avec la demande internationale lorsque celle-ci a été déposée (à vérifier par l'office récepteur)	
_____ (Fonctionnaire autorisé)	
<input type="checkbox"/> Date de réception (en provenance du déposant) par le Bureau international :	
C. BEDNARICK _____ (Fonctionnaire autorisé)	

Formulaire PCT/RO/134 (Janvier 1981)

(Janvier 1985)

## REVENDEICATIONS

1°) Lignées immortalisées de cellules de mammifères, caractérisées en ce qu'elles sont dérivées de cultures primaires rétiniennes sélectionnées dans le groupe constitué par les cellules endothéliales rétiniennes primaires et les cellules primaires épithéliales de rétine, en ce qu'elles comprennent un fragment d'acide nucléique comprenant au moins un fragment immortalisant d'un oncogène viral thermo-sensible, lequel fragment d'acide nucléique est éventuellement associé à au moins un gène de sélection et en ce qu'elles présentent, de manière stable, les caractéristiques morphologiques et au moins les caractéristiques d'expression des antigènes de surface des cellules de cultures primaires correspondantes.

2°) Lignées de cellules selon la revendication 1, caractérisée en ce qu'elles sont dérivées de cellules endothéliales rétiniennes, présentent au moins les caractéristiques morphologiques et d'expression antigénique des cellules endothéliales rétiniennes de culture primaire.

3°) Lignées de cellules selon la revendication 1, caractérisées en ce qu'elles sont dérivées de cellules épithéliales pigmentaires de rétine et présentent les caractéristiques morphologique et d'expression antigénique des cellules épithéliales pigmentaire rétiniennes de culture primaire et en ce qu'elles sont capables *in vivo* de s'intégrer au tissu rétinien d'un mammifère hôte et de prévenir la perte des photorécepteurs.

4°) Lignées de cellules selon l'une quelconque des revendications 1 à 3, caractérisées en ce que le fragment d'acide nucléique comprenant au moins un fragment immortalisant d'un oncogène contient un fragment d'un oncogène grand T de SV40 thermo-sensible.

5°) Lignées de cellules selon la revendication 2, dénommées IO/JG2/1, caractérisées en ce qu'elles ont été déposées sous le n° I-1695 en date du 18 avril 1996 auprès de la Collection nationale de Cultures de Micro-organismes tenue par l'Institut Pasteur.

6°) Lignées de cellules selon la revendication 3, dénommées IO/LD7/4, caractérisées en ce qu'elles ont été déposées sous le n° I-1694 en date du 18 avril 1996 auprès de la Collection nationale de Cultures de Micro-organismes tenue par l'Institut Pasteur.



7°) Lignées cellulaires vectrices, caractérisées en ce qu'elles comprennent au moins une lignée cellulaire selon l'une quelconque des revendications 1 à 6, associée à un vecteur d'expression comprenant une séquence codant pour un polypeptide, une protéine ou un vecteur viral, éventuellement associé à au moins un gène de sélection et éventuellement au moins un gène marqueur et en ce qu'elles sont capables *in vivo* de s'intégrer à la rétine et notamment à l'espace sous-rétinien d'un mammifère hôte, à prévenir la perte des photorécepteurs et à produire ledit peptide, ladite protéine ou ledit vecteur viral.

8) Modèle d'étude et d'identification des systèmes biochimiques et cellulaires de la barrière hémato-rétinienne, caractérisé en ce qu'il comprend au moins une lignée cellulaire selon l'une quelconque des revendications 1 à 7.

9°) Utilisation des lignées de cellules épithéliales pigmentaires rétiennes immortalisées selon la revendication 3, la revendication 6 ou la revendication 7, pour l'obtention d'un médicament pour le traitement des troubles primaires et secondaires ophtalmologiques ou neurologiques.

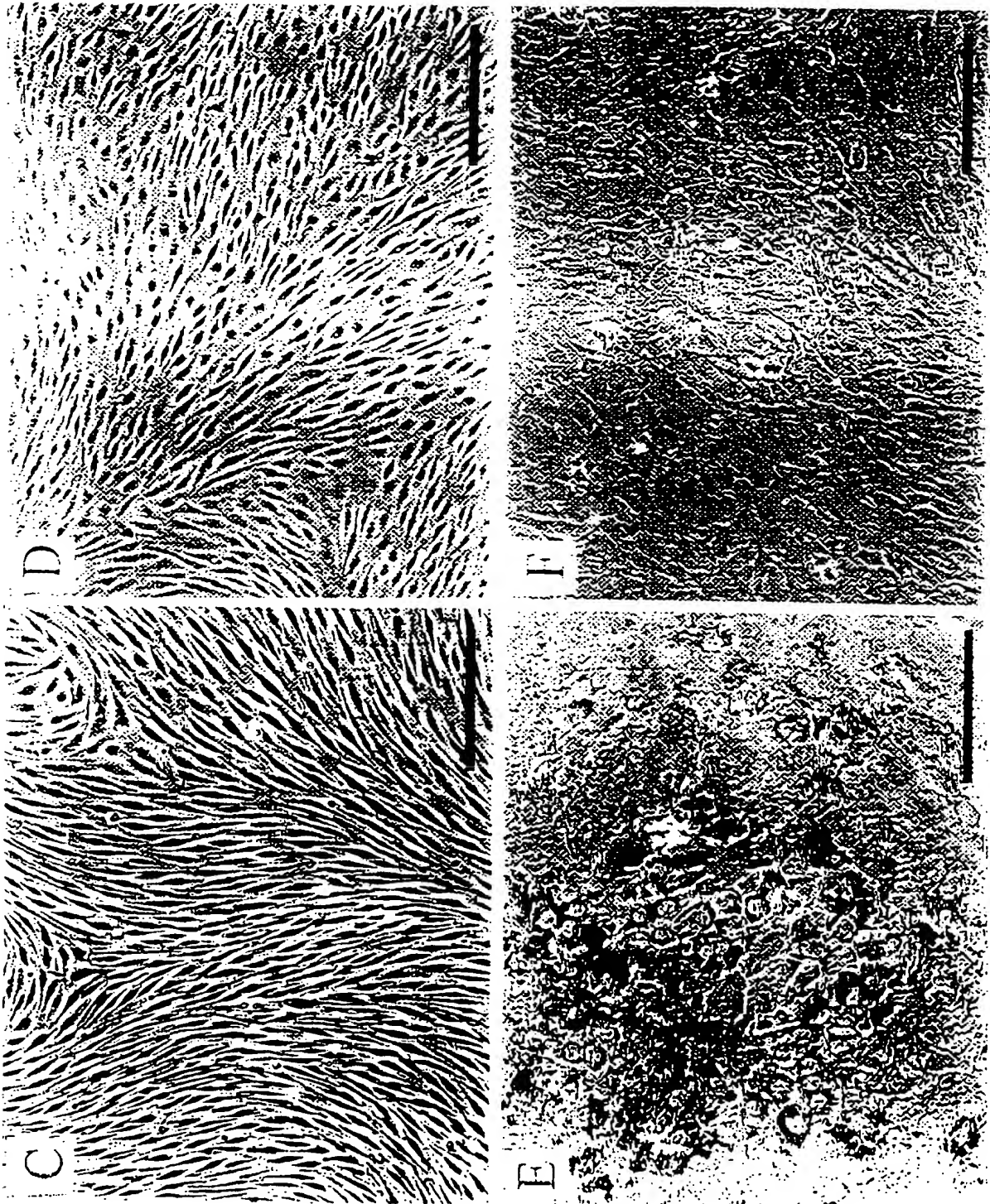


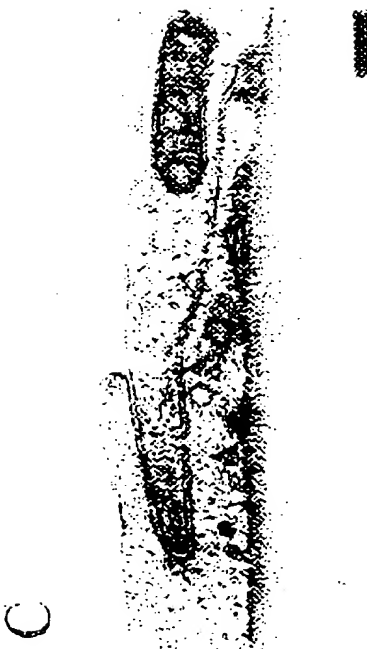
FIGURE 1

FEUILLE DE REMPLACEMENT (REGLE 26)



FIGURE 2

FIGURE 2



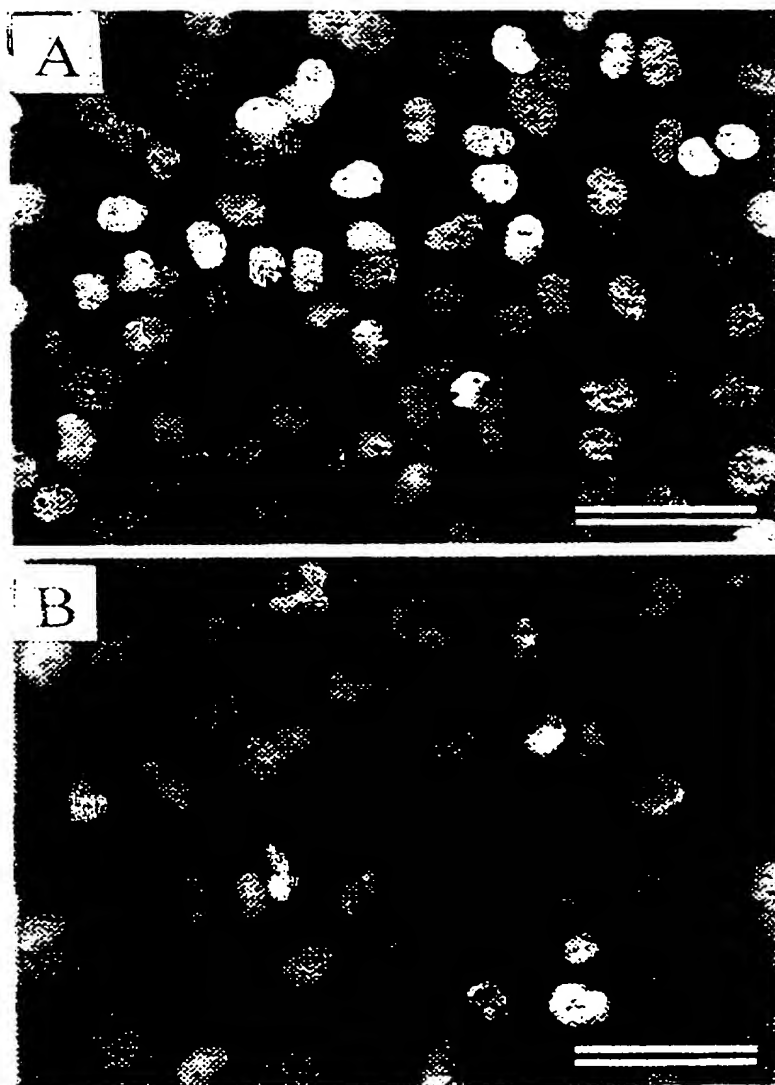


FIGURE 3

5/18

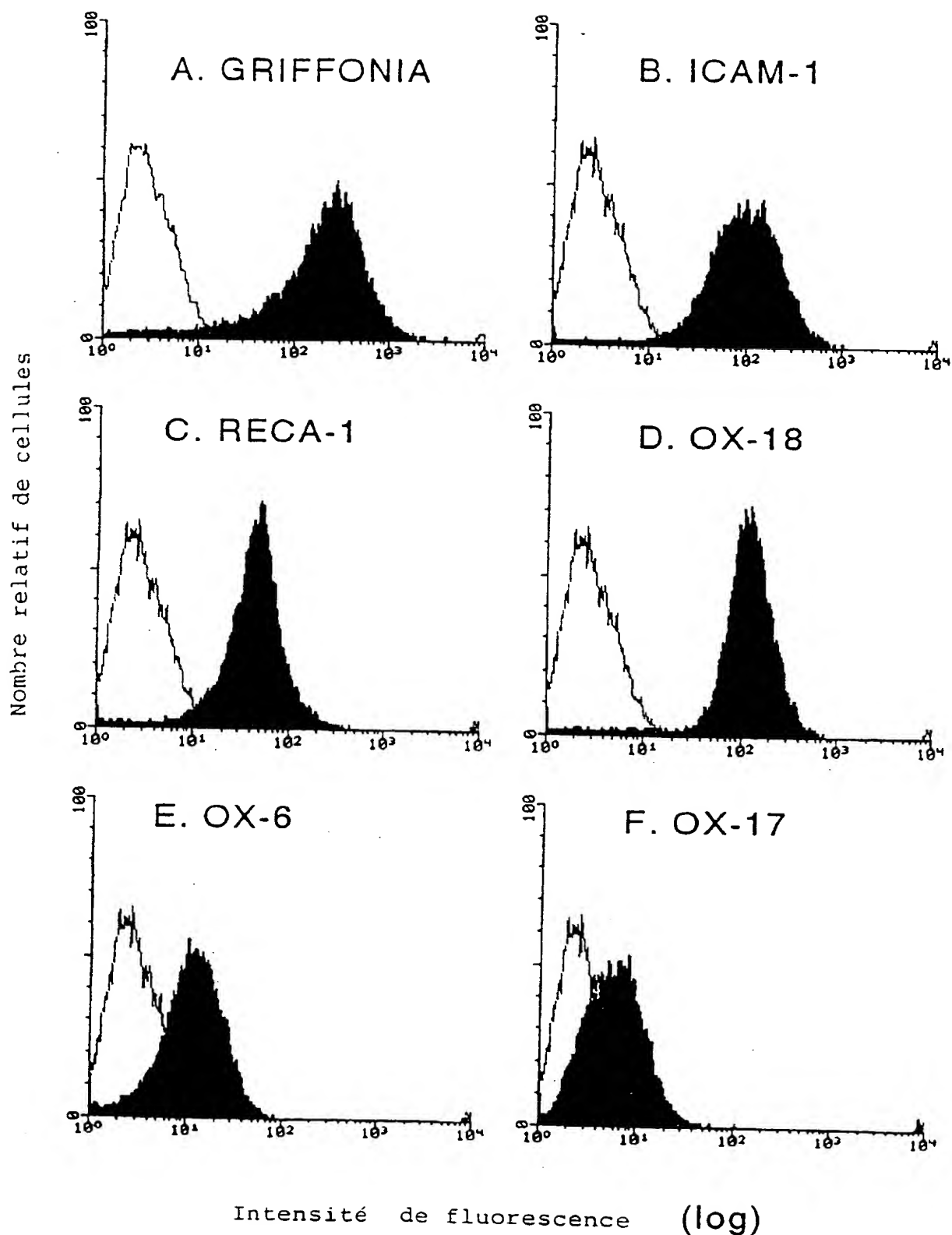


FIGURE 4

FEUILLE DE REMPLACEMENT (REGLE 26)

6/18

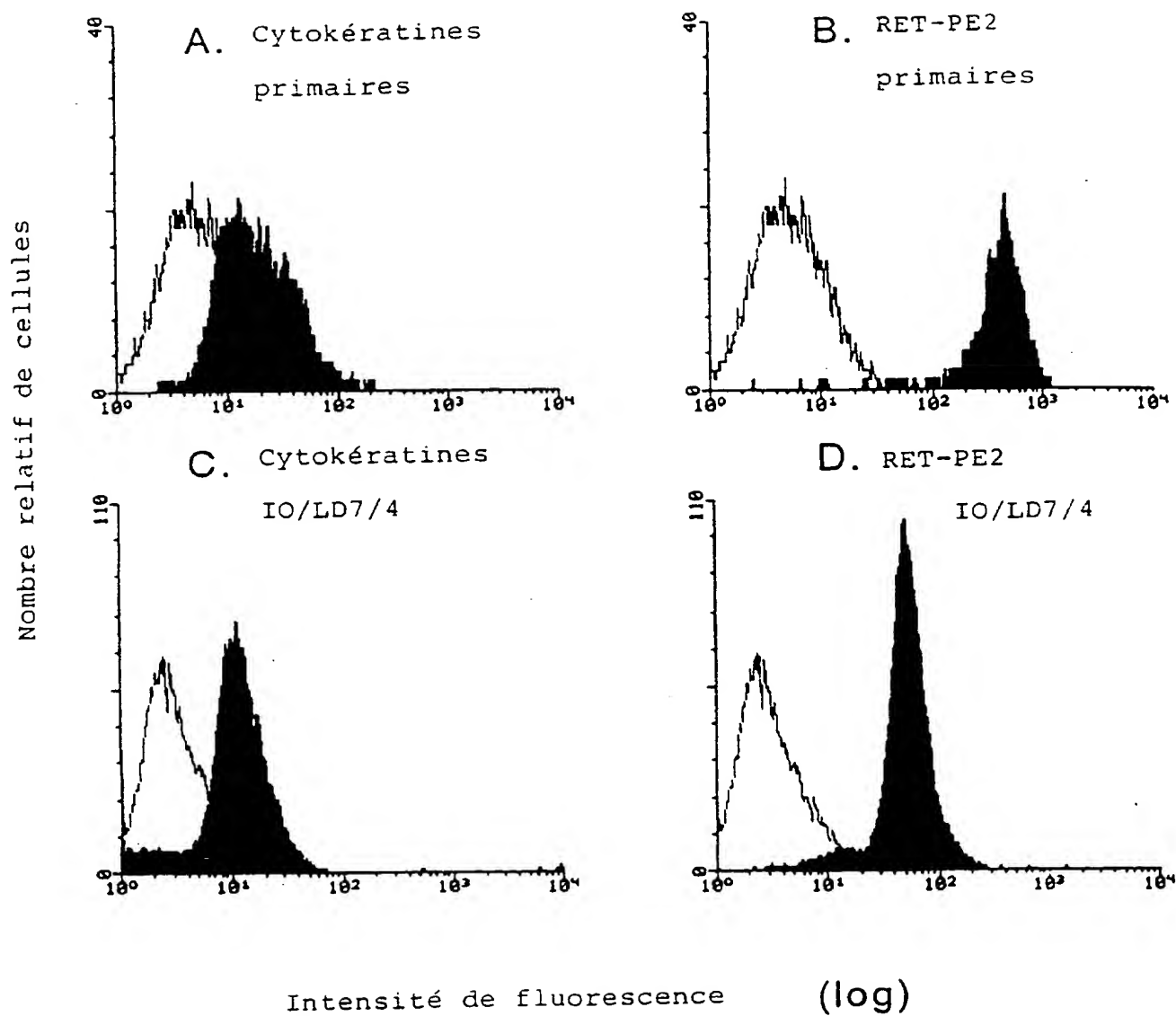


FIGURE 5

7/18

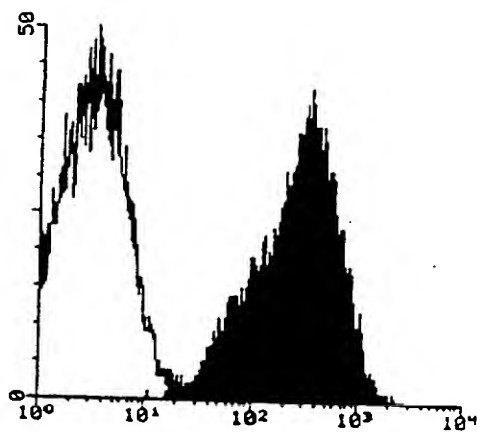
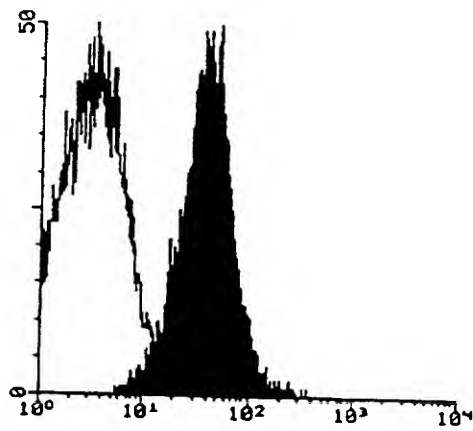
IO/LD7/4 non-traité

IFN inactivé

A. ICAM-1

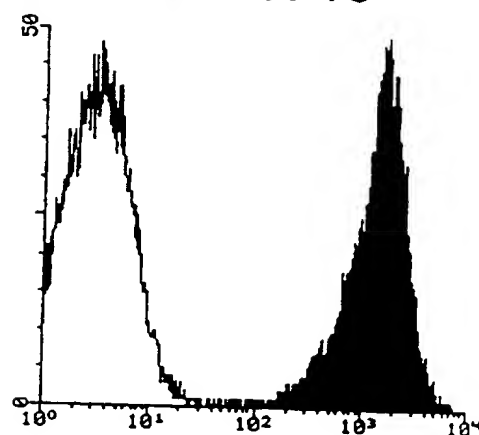
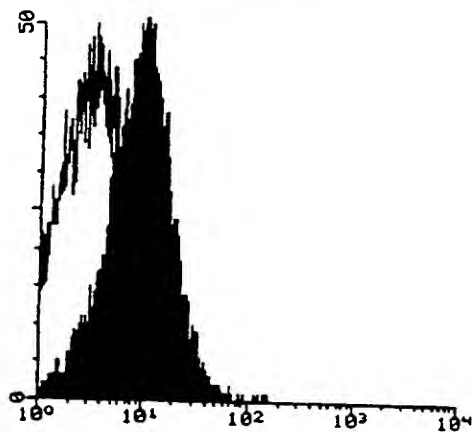
B. ICAM-1

Nombre relatif de cellules



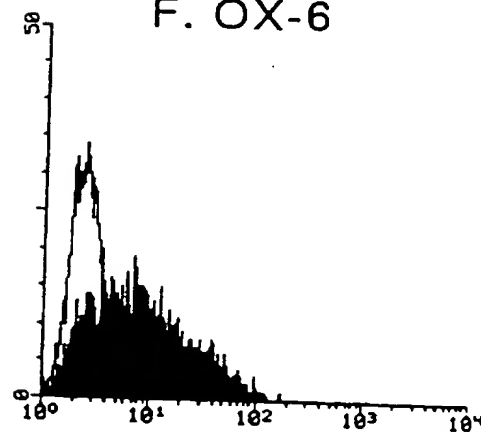
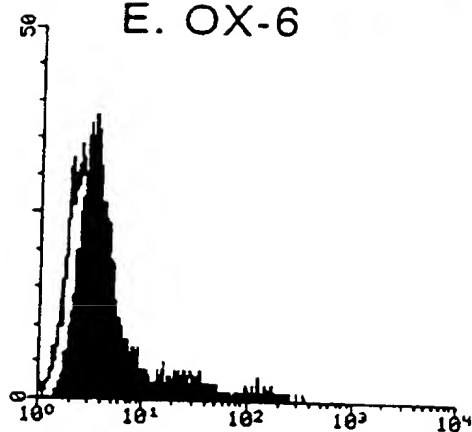
C. OX-18

D. OX-18



E. OX-6

F. OX-6



Intensité de fluorescence (log)

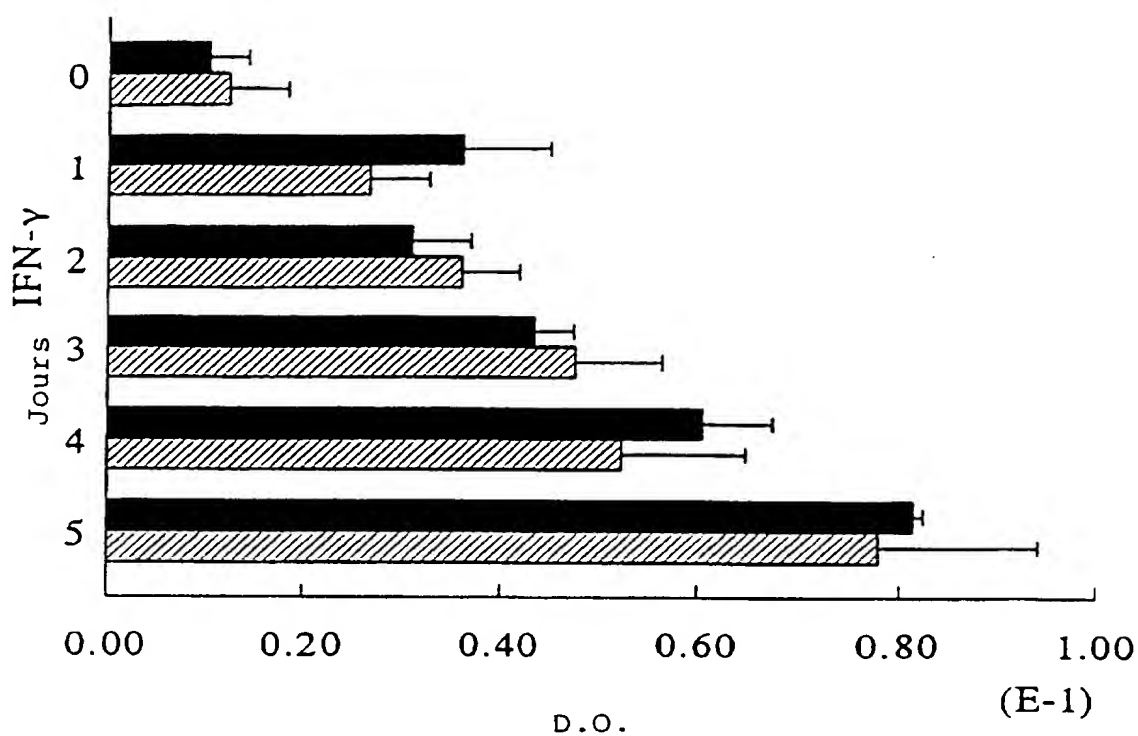
FIGURE 6

FEUILLE DE REMPLACEMENT (REGLE 26)



8/18

A



B

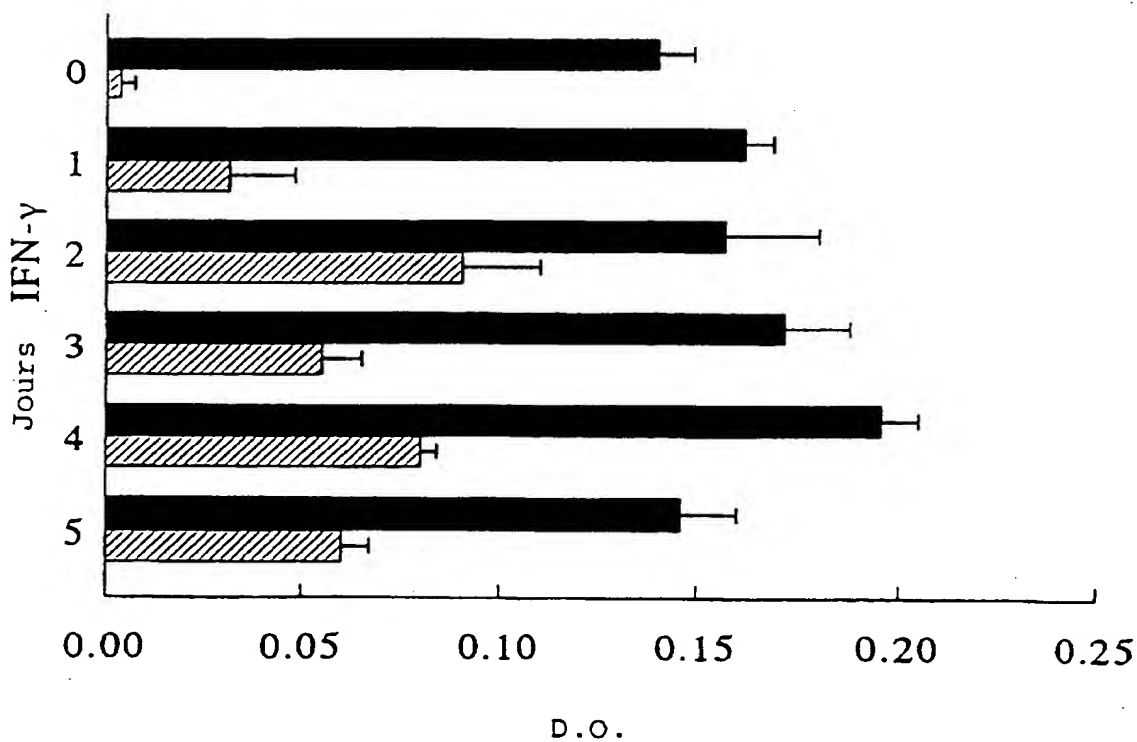


FIGURE 7

FEUILLE DE REMPLACEMENT (REGLE 26)

9/18

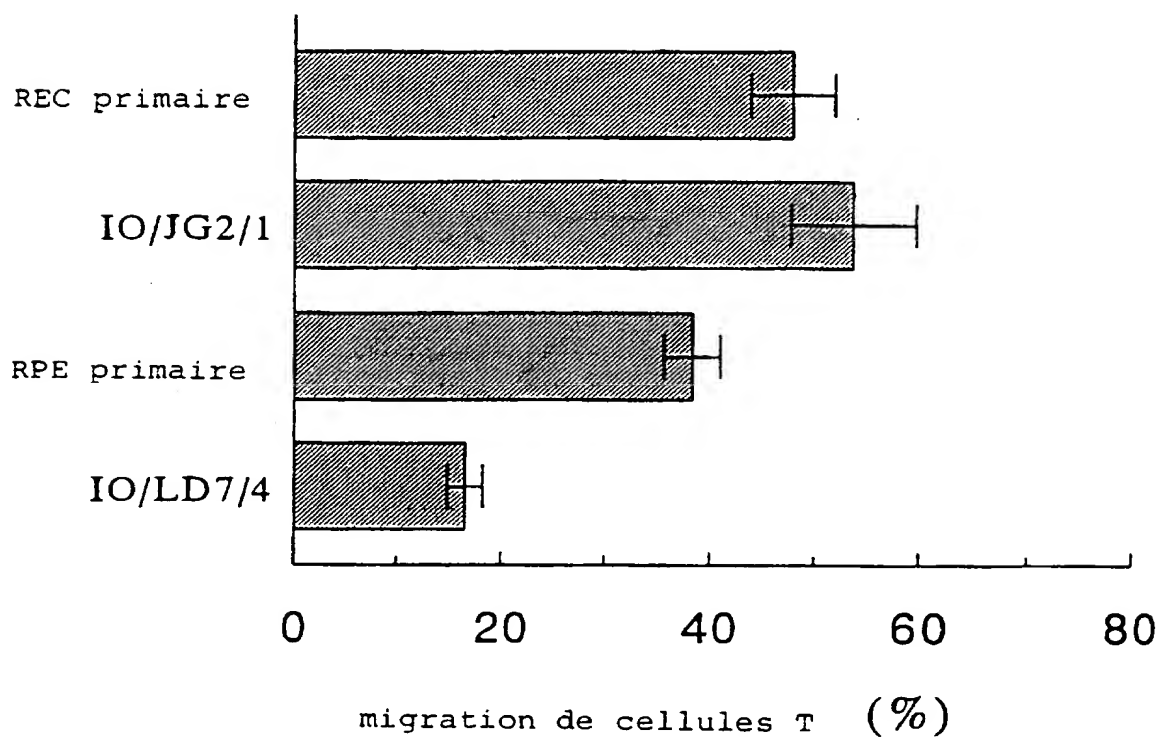


FIGURE 8

10/18



FIGURE 9  
FEUILLE DE REMPLACEMENT (REGLE 26)

11/18



FIGURE 10

12/18

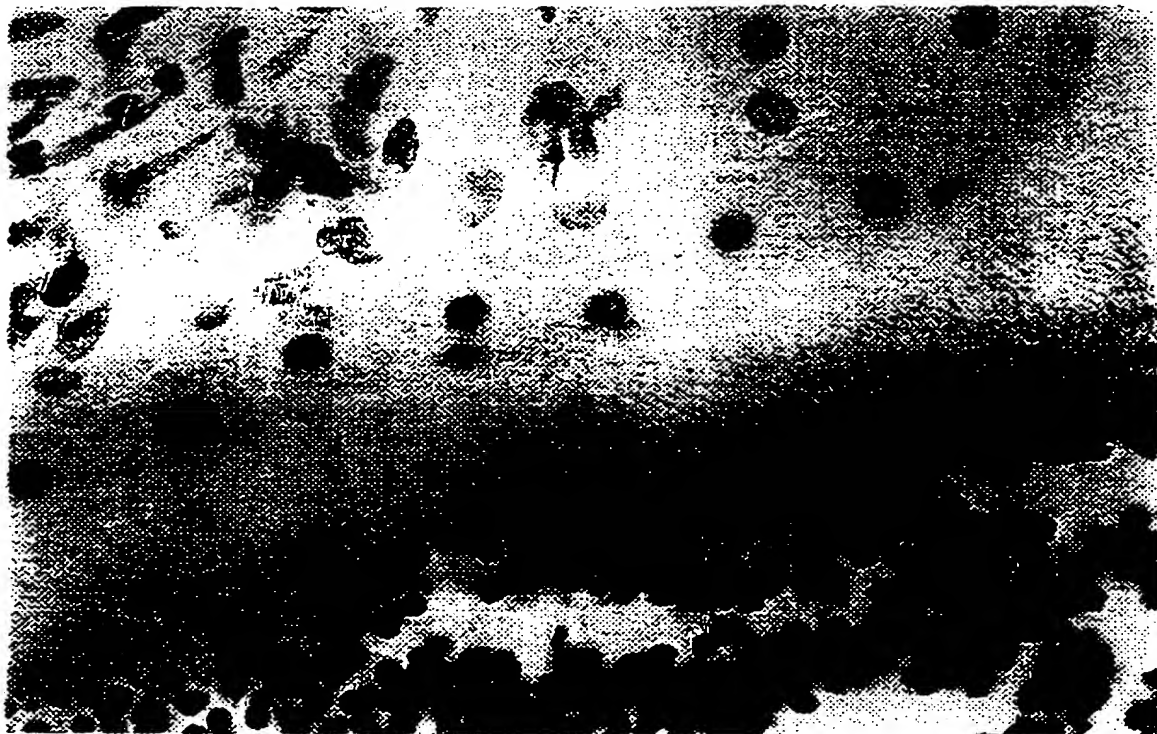


FIGURE 11

13/18

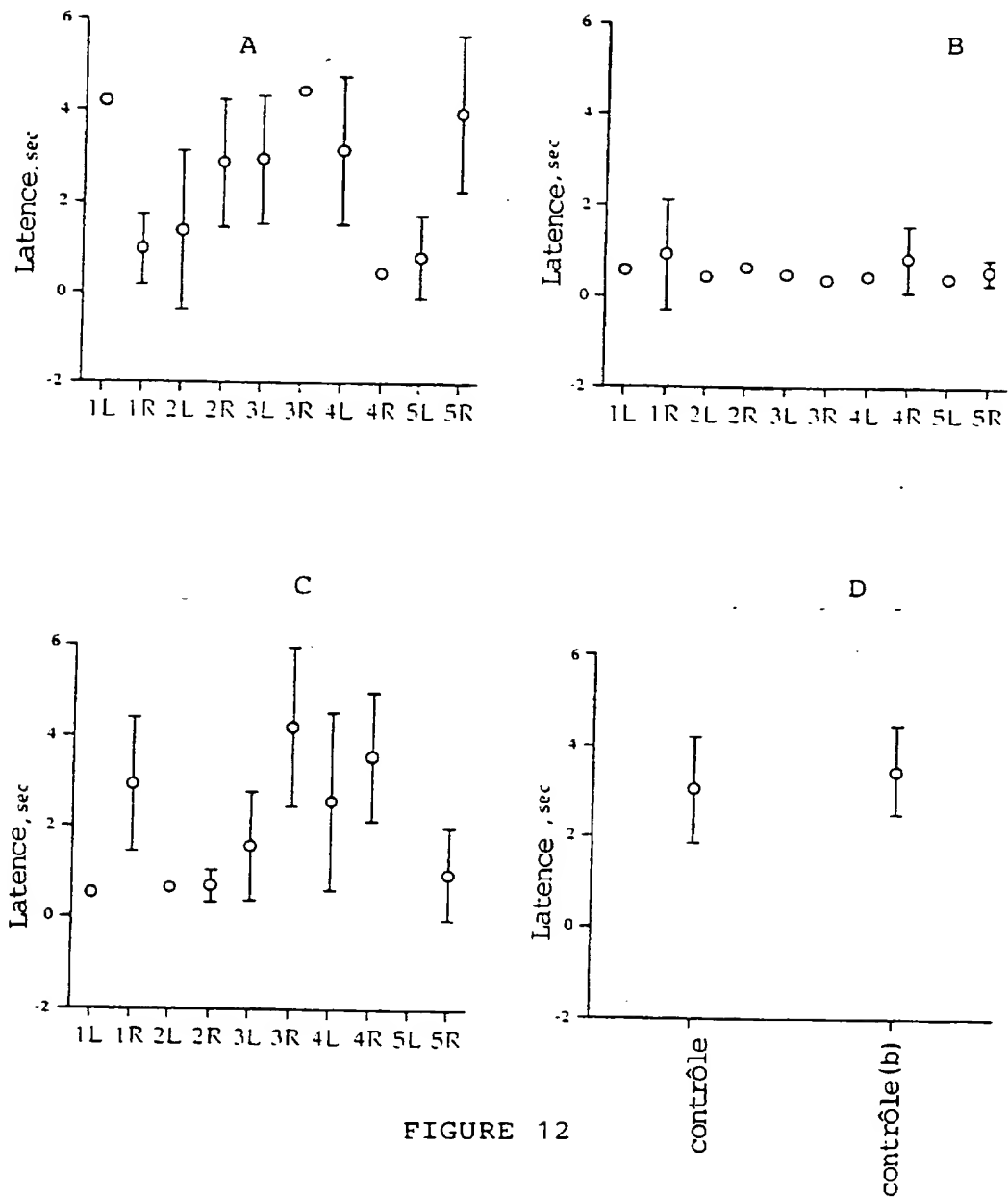


FIGURE 12

14/18

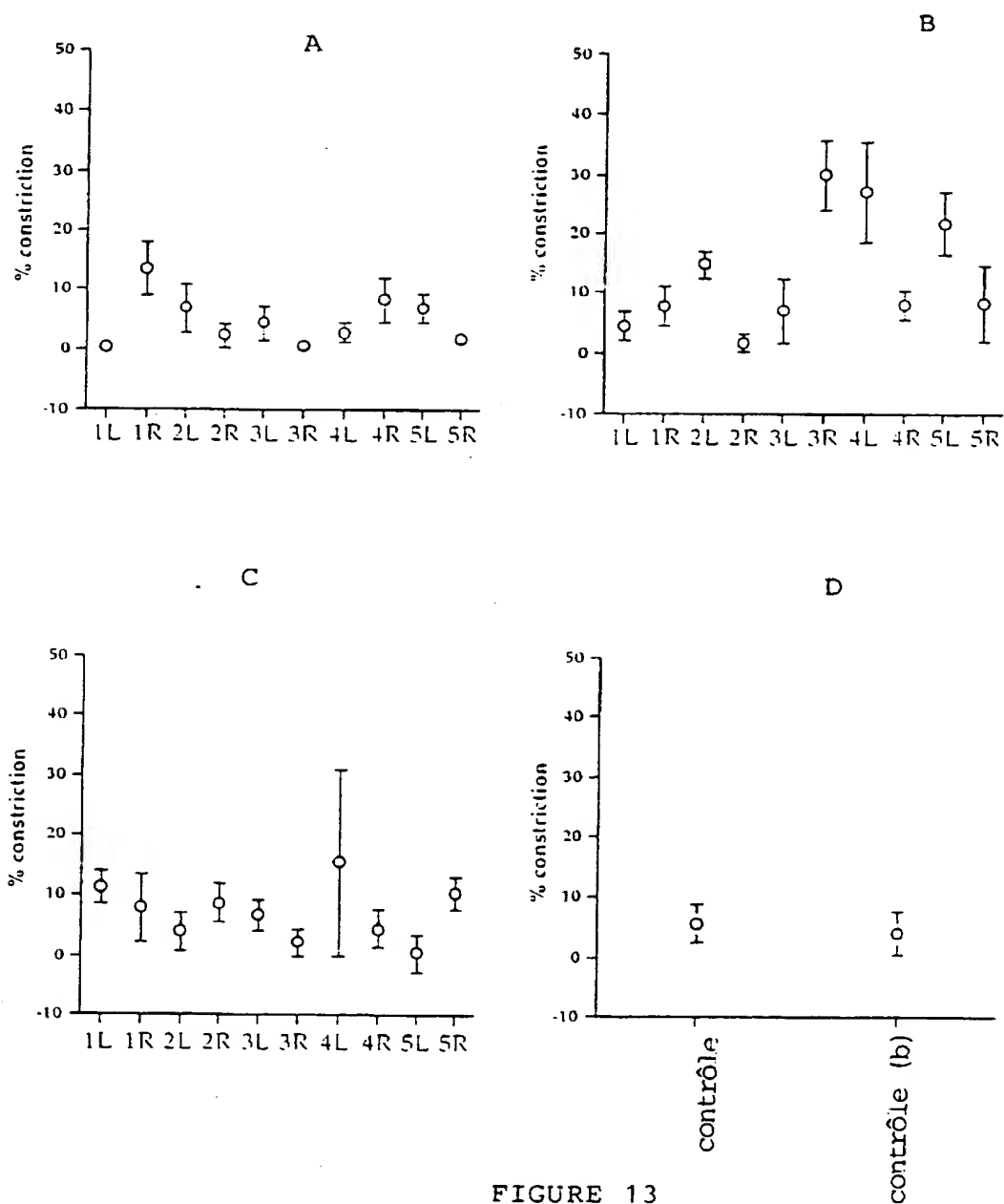


FIGURE 13

15 / 18

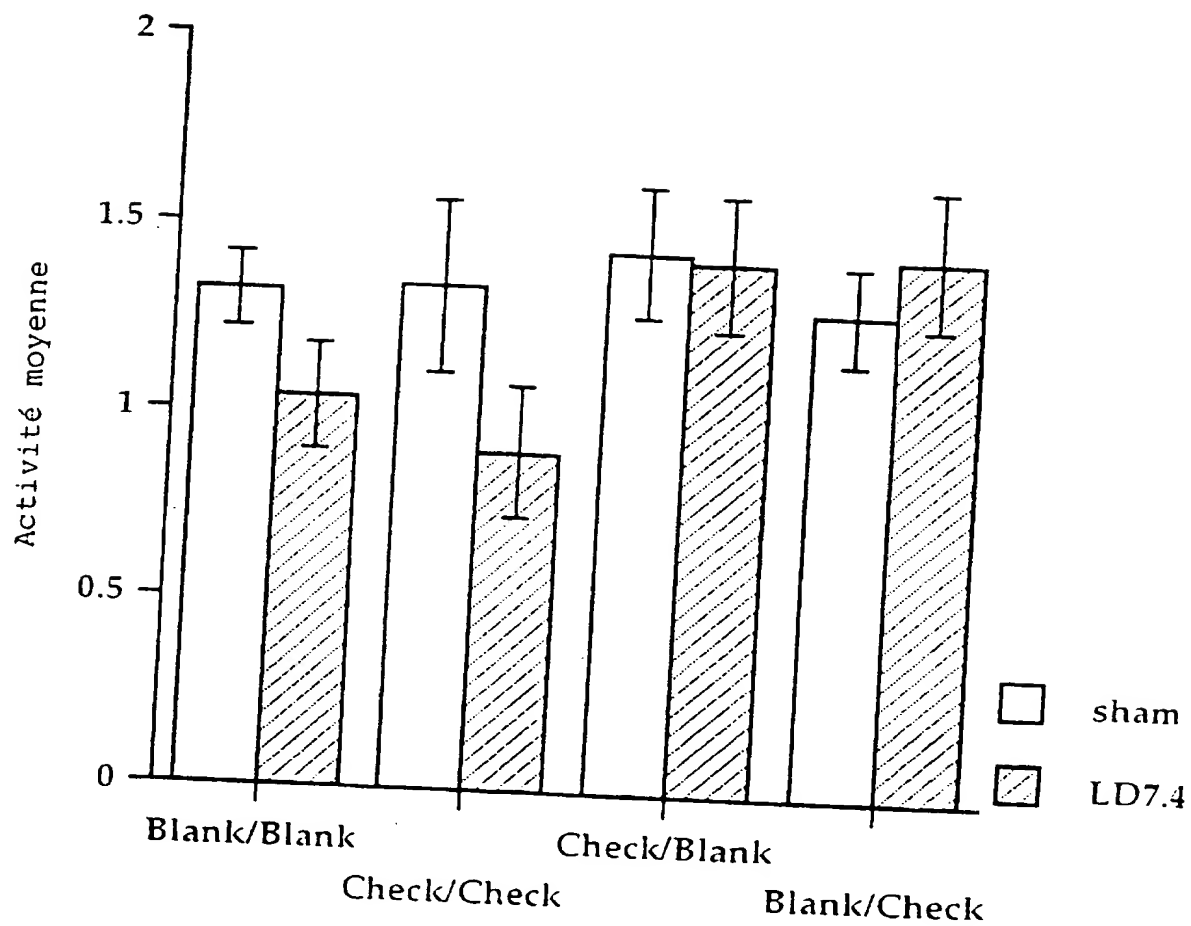


FIGURE 14



16/18

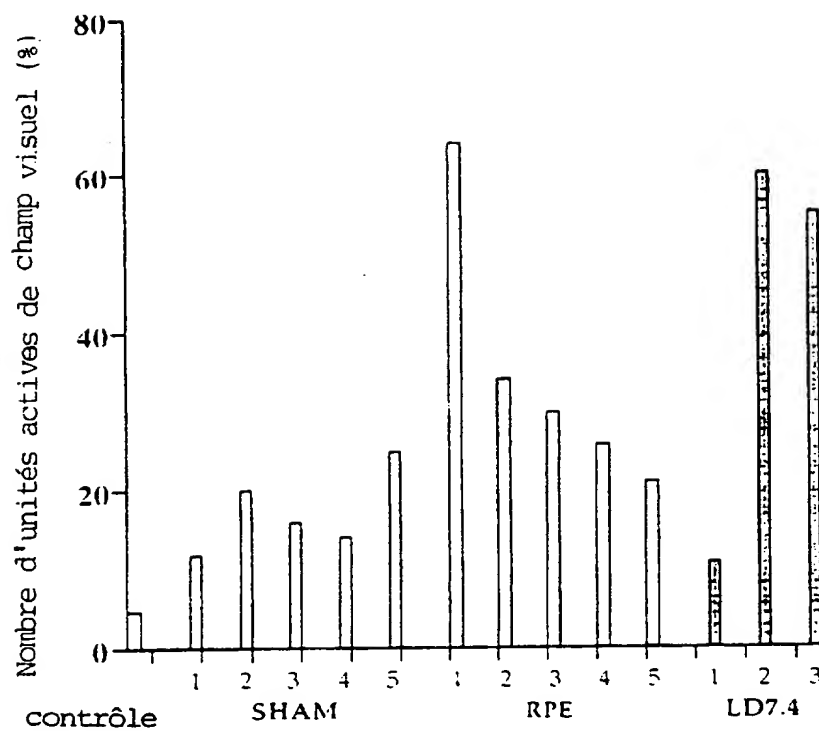


FIGURE 15

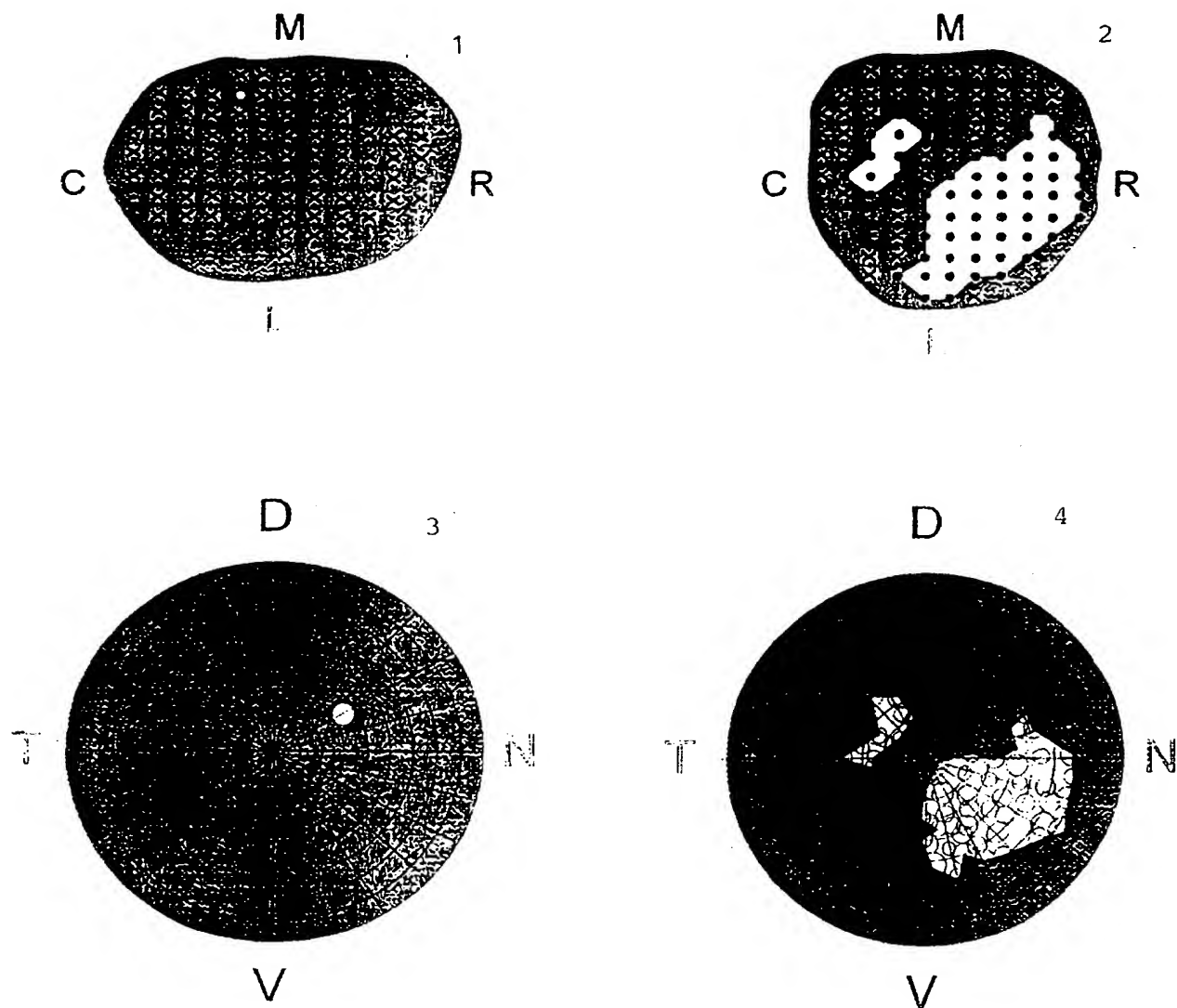


FIGURE 16

18/18

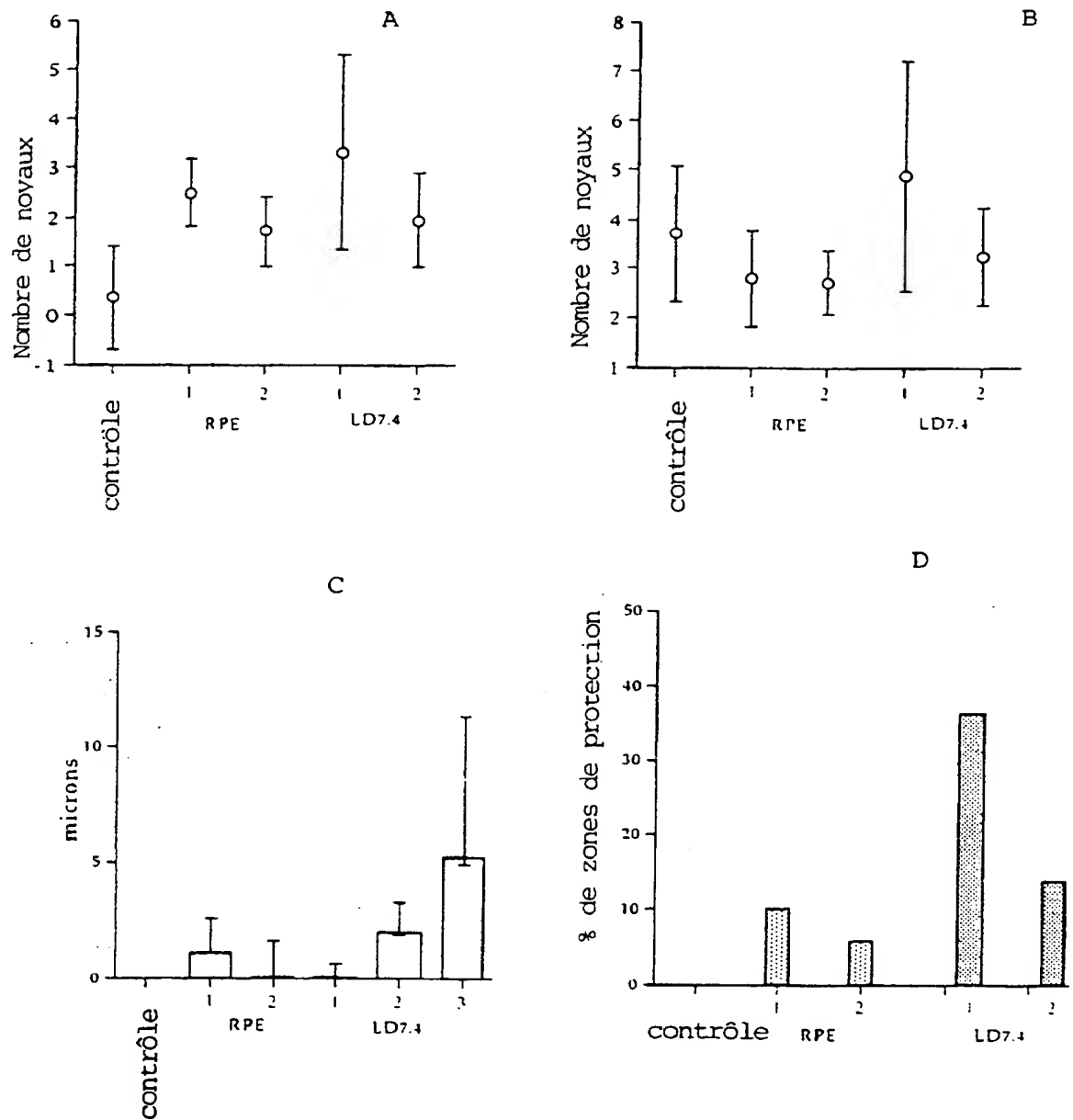


FIGURE 17

# INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No.

PCT/FR 97/00709

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER  
IPC 6 C12N5/10

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)

IPC 6 C12N

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practical, search terms used)

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category *	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X	NEURON, vol. 4, no. 5, May 1990, pages 775-782, XP000615818 JOSEPH P. HAMMANG ET AL.: "IMMORTALIZED RETINAL NEURONS DERIVED FROM SV40 T-ANTIGEN-INDUCED TUMORS IN TRANSGENIC MICE." see the whole document ---	1,4,8,9
X	ONCOGENE, vol. 5, no. 2, February 1990, pages 195-200, XP000615816 K. DUTT ET AL.: "ESTABLISHMENT OF HUMAN RETINAL PIGMENT EPITHELIAL CELL LINES BY ONCOGENES." see the whole document --- -/--	1,2,4,8

☒ Further documents are listed in the continuation of box C.

☐ Patent family members are listed in annex.

\* Special categories of cited documents:

- \*A\* document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance
- \*E\* earlier document but published on or after the international filing date
- \*L\* document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)
- \*O\* document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means
- \*P\* document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed

- \*T\* later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention
- \*X\* document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone
- \*Y\* document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art.
- \*&\* document member of the same patent family

Date of the actual completion of the international search

11 September 1997

Date of mailing of the international search report

23.09.97

Name and mailing address of the ISA

European Patent Office, P.B. 5818 Patentlaan 2  
NL - 2280 HV Rijswijk  
Tel. (+ 31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl,  
Fax (+ 31-70) 340-3016

Authorized officer

Rempp, G

# INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No

PCT/FR 97/00709

## C.(Continuation) DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category *	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X	DNA AND CELL BIOLOGY, vol. 13, no. 9, September 1994, pages 909-921, XP000615992 KAMLA DUTT ET AL.: "ESTABLISHMENT OF A HUMAN RETINAL CELL LINE BY TRANSFECTION OF SV40 T ANTIGEN GENE WITH POTENTIAL TO UNDERGO NEURONAL DIFFERENTIATION." see the whole document ---	1,2,4,8
X,P	CURRENT EYE RESEARCH, vol. 15, no. 5, May 1996, pages 477-485, XP000615815 DUTT K ET AL: "PROTO-ONCOGENE EXPRESSION IN CAMP AND TPA-MEDIATED NEURONAL DIFFERENTIATION IN A HUMAN RETINAL CELL LINE KGLDMSM" see the whole document -----	1

# RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Demande Internationale No

PCT/FR 97/00709

**A. CLASSEMENT DE L'OBJET DE LA DEMANDE**  
CIB 6 C12N5/10

Selon la classification internationale des brevets (CIB) ou à la fois selon la classification nationale et la CIB

**B. DOMAINES SUR LESQUELS LA RECHERCHE A PORTE**

Documentation minimale consultée (système de classification suivi des symboles de classement)  
CIB 6 C12N

Documentation consultée autre que la documentation minimale dans la mesure où ces documents relèvent des domaines sur lesquels a porté la recherche

Base de données électronique consultée au cours de la recherche internationale (nom de la base de données, et si cela est réalisable, termes de recherche utilisés)

**C. DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS**

Catégorie *	Identification des documents cités, avec, le cas échéant, l'indication des passages pertinents	no. des revendications visées
X	NEURON, vol. 4, no. 5, Mai 1990, pages 775-782, XP000615818 JOSEPH P. HAMMANG ET AL.: "IMMORTALIZED RETINAL NEURONS DERIVED FROM SV40 T-ANTIGEN-INDUCED TUMORS IN TRANSGENIC MICE." voir le document en entier ---	1,4,8,9
X	ONCOGENE, vol. 5, no. 2, Février 1990, pages 195-200, XP000615816 K. DUTT ET AL.: "ESTABLISHMENT OF HUMAN RETINAL PIGMENT EPITHELIAL CELL LINES BY ONCOGENES." voir le document en entier ---  -/-	1,2,4,8

☒ Voir la suite du cadre C pour la fin de la liste des documents

☐ Les documents de familles de brevets sont indiqués en annexe

\* Catégories spéciales de documents cités:

- \*A\* document définissant l'état général de la technique, non considéré comme particulièrement pertinent
- \*E\* document antérieur, mais publié à la date de dépôt international ou après cette date
- \*L\* document pouvant jeter un doute sur une revendication de priorité ou cité pour déterminer la date de publication d'une autre citation ou pour une raison spéciale (telle qu'indiquée)
- \*O\* document se référant à une divulgation orale, à un usage, à une exposition ou tous autres moyens
- \*P\* document publié avant la date de dépôt international, mais postérieurement à la date de priorité revendiquée

- \*T\* document ultérieur publié après la date de dépôt international ou la date de priorité et n'appartenant pas à l'état de la technique pertinent, mais cité pour comprendre le principe ou la théorie constituant la base de l'invention
- \*X\* document particulièrement pertinent; l'invention revendiquée ne peut être considérée comme nouvelle ou comme impliquant une activité inventive par rapport au document considéré isolément
- \*Y\* document particulièrement pertinent; l'invention revendiquée ne peut être considérée comme impliquant une activité inventive lorsque le document est associé à un ou plusieurs autres documents de même nature, cette combinaison étant évidente pour une personne du métier
- \*Z\* document qui fait partie de la même famille de brevets

Date à laquelle la recherche internationale a été effectivement achevée

11 Septembre 1997

Date d'expédition du présent rapport de recherche internationale

23.09.97

Nom et adresse postale de l'administration chargée de la recherche internationale  
Office Européen des Brevets, P.B. 5818 Patentlaan 2  
NL - 2280 HV Rijswijk  
Tel. (+ 31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl,  
Fax (+ 31-70) 340-3016

Fonctionnaire autorisé

Rempp, G

# RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Demande Internationale No  
PCT/FR 97/00709

C.(suite) DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS		
Categorie	Identification des documents cités, avec, le cas échéant, l'indication des passages pertinents	no. des revendications visées
X	DNA AND CELL BIOLOGY, vol. 13, no. 9, Septembre 1994, pages 909-921, XP000615992 KAMLA DUTT ET AL.: "ESTABLISHMENT OF A HUMAN RETINAL CELL LINE BY TRANSFECTION OF SV40 T ANTIGEN GENE WITH POTENTIAL TO UNDERGO NEURONAL DIFFERENTIATION." voir le document en entier ---	1,2,4,8
X,P	CURRENT EYE RESEARCH, vol. 15, no. 5, Mai 1996, pages 477-485, XP000615815 DUTT K ET AL: "PROTO-ONCOGENE EXPRESSION IN CAMP AND TPA-MEDIATED NEURONAL DIFFERENTIATION IN A HUMAN RETINAL CELL LINE KGLDMSM" voir le document en entier -----	1

**THIS PAGE BLANK (USPTO)**